

7W 1636

PTO/SB/21 (09-04)

Approved for use through 07/31/2006. OMB 0651-0031
U.S. Patent and Trademark Office; U.S. DEPARTMENT OF COMMERCE

Under the Paperwork Reduction Act of 1995, no persons are required to respond to a collection of information unless it displays a valid OMB control number.

TRANSMITTAL FORM

(to be used for all correspondence after initial filing)

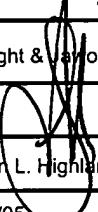
Total Number of Pages in This Submission

Application Number	10/082,772
Filing Date	February 22, 2002
First Named Inventor	Peter Droke
Art Unit	1636
Examiner Name	Q. Nguyen
Attorney Docket Number	DEBE:008US

ENCLOSURES (Check all that apply)

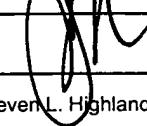
<input type="checkbox"/> Fee Transmittal Form	<input type="checkbox"/> Drawing(s)	<input type="checkbox"/> After Allowance Communication to TC
<input type="checkbox"/> Fee Attached	<input type="checkbox"/> Licensing-related Papers	<input type="checkbox"/> Appeal Communication to Board of Appeals and Interferences
<input type="checkbox"/> Amendment/Reply	<input type="checkbox"/> Petition	<input type="checkbox"/> Appeal Communication to TC (Appeal Notice, Brief, Reply Brief)
<input type="checkbox"/> After Final	<input type="checkbox"/> Petition to Convert to a Provisional Application	<input type="checkbox"/> Proprietary Information
<input type="checkbox"/> Affidavits/declaration(s)	<input type="checkbox"/> Power of Attorney, Revocation	<input type="checkbox"/> Status Letter
<input type="checkbox"/> Extension of Time Request	<input type="checkbox"/> Change of Correspondence Address	<input checked="" type="checkbox"/> Other Enclosure(s) (please Identify below): Submission of Foreign Priority Document and Claim for Foreign Priority Pursuant to 37 CFR 1.55; Copy of Priority Doc. and Postcard.
<input type="checkbox"/> Express Abandonment Request	<input type="checkbox"/> Terminal Disclaimer	
<input type="checkbox"/> Information Disclosure Statement	<input type="checkbox"/> Request for Refund	
<input type="checkbox"/> Certified Copy of Priority Document(s)	<input type="checkbox"/> CD, Number of CD(s) _____	
<input type="checkbox"/> Reply to Missing Parts/ Incomplete Application	<input type="checkbox"/> Landscape Table on CD	
<input type="checkbox"/> Reply to Missing Parts under 37 CFR 1.52 or 1.53		
Remarks		
Should any fees under 37 C.F.R. §§ 1.16 to 1.21 be required for any reason relating to the enclosed materials, the Commissioner is authorized to deduct said fees from Fulbright & Jaworski L.L.P. Account No.: 50-1212/DEBE:008US.		

SIGNATURE OF APPLICANT, ATTORNEY, OR AGENT

Firm Name	Fulbright & Jaworski, LLP		
Signature			
Printed name	Steven L. Highlander		
Date	01/28/05	Reg. No.	37,642

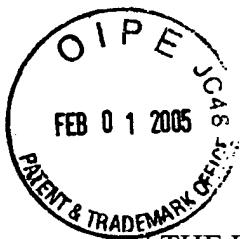
CERTIFICATE OF TRANSMISSION/MAILING

I hereby certify that this correspondence is being facsimile transmitted to the USPTO or deposited with the United States Postal Service with sufficient postage as first class mail in an envelope addressed to: Commissioner for Patents, P.O. Box 1450, Alexandria, VA 22313-1450 on the date shown below:

Signature			
Typed or printed name	Steven L. Highlander		Date 01/28/05

This collection of information is required by 37 CFR 1.5. The information is required to obtain or retain a benefit by the public which is to file (and by the USPTO to process) an application. Confidentiality is governed by 35 U.S.C. 122 and 37 CFR 1.11 and 1.14. This collection is estimated to 2 hours to complete, including gathering, preparing, and submitting the completed application form to the USPTO. Time will vary depending upon the individual case. Any comments on the amount of time you require to complete this form and/or suggestions for reducing this burden, should be sent to the Chief Information Officer, U.S. Patent and Trademark Office, U.S. Department of Commerce, P.O. Box 1450, Alexandria, VA 22313-1450. DO NOT SEND FEES OR COMPLETED FORMS TO THIS ADDRESS. SEND TO: Commissioner for Patents, P.O. Box 1450, Alexandria, VA 22313-1450.

If you need assistance in completing the form, call 1-800-PTO-9199 and select option 2.



PATENT

IN THE UNITED STATES PATENT AND TRADEMARK OFFICE

In re Application of:

Peter Droege, Nicole Christ and
Elke Lorbach

Serial No.: February 22, 2002

Filed: February 22, 2002

For: SEQUENCE-SPECIFIC DNA
RECOMBINATION IN EUKARYOTIC
CELLS

Group Art Unit: 1636

Examiner: Q. Nguyen

Atty. Dkt. No.: DEBE:008US/SLH

CERTIFICATE OF MAILING
37 C.F.R 1.8

I hereby certify that this correspondence is being deposited with the U.S. Postal Service with sufficient postage as First Class Mail in an envelope addressed to: Commissioner for Patents, P.O. Box 1450, Alexandria, VA 22313-1450, on the date below:

January 28, 2005

Date

Steven L. Highlander

SUBMISSION OF FOREIGN PRIORITY DOCUMENT AND
CLAIM FOR FOREIGN PRIORITY PURSUANT TO 37 C.F.R. § 1.55

Commissioner for Patents
P.O. Box 1450
Alexandria, Virginia 22313-1450

Sir:

Applicants respectfully claim priority to German Patent Application No. DE 199 41 186.7, filed August 30, 1999, for the above-referenced application and submit herewith a certified copy of the German priority patent application.

While it is believed that no fees under 37 C.F.R. §§ 1.16 to 1.21 are occasioned by the filing of this request, should the Commissioner determine otherwise, the Commissioner is hereby authorized to deduct said fees from Fulbright & Jaworski Deposit Account No. 50-1212/DEBE:008US/SLH.

Respectfully submitted,


Steven L. Highlander
Reg. No. 37,642
Attorney for Peter Droege, Nicole Christ and
Elke Lorbach

FULBRIGHT & JAWORSKI L.L.P.
600 Congress Avenue, Suite 2400
Austin, Texas 78701
(512) 474-5201

Date: January 28, 2005



**Prioritätsbescheinigung über die Einreichung
einer Patentanmeldung**

Aktenzeichen: 199 41 186.7

Anmeldetag: 30. August 1999

Anmelder/Inhaber: Privat-Dozent Dr. Peter D r ö g e , Singapore/SG
(vormals: 50937 Köln/DE)

Bezeichnung: Sequenz-spezifische DNA-Rekombination in
eukaryotischen Zellen

IPC: C 12 N 15/79

Die angehefteten Stücke sind eine richtige und genaue Wiedergabe der ursprünglichen Unterlagen dieser Patentanmeldung.

München, den 7. Dezember 2004
Deutsches Patent- und Markenamt
Der Präsident
Im Auftrag

**CERTIFIED COPY OF
PRIORITY DOCUMENT**


Hoß

Sequenz-spezifische DNA-Rekombination in eukaryotischen Zellen

10 Die vorliegende Erfindung betrifft ein Verfahren zur Sequenz-spezifischen Rekombination von DNA in eukaryotischen Zellen, umfassend das Einführen in eine Zelle einer ersten DNA-Sequenz, das Einführen in eine Zelle einer zweiten DNA-Sequenz, und das Durchführen der Sequenz-spezifischen Rekombination durch Einwirken einer Integrase. Eine bevorzugte Ausführungsform betrifft ein Verfahren, ferner umfassend das Durchführen einer zweiten Sequenz-spezifischen Rekombination von DNA durch Einwirken einer Integrase und eines Xis-Faktors. Die vorliegende Erfindung betrifft weiterhin Vektoren und ihre Verwendung als Arzneimittel.

20 Die kontrollierte Manipulation eukaryotischer Genome ist eine wichtige Methode zur Erforschung der Funktion(en) bestimmter Gene im lebenden Organismus. Darüberhinaus spielt sie eine Rolle bei gentherapeutischen Verfahren im medizinischen Bereich. Die Herstellung von transgenen Tierstämmen, die Veränderung von Genen oder Genabschnitten (sog. "gene targeting") und die zielgerichtete Integration fremder DNA in das Genom höherer Eukaryoten sind in diesem Zusammenhang von besonderer Bedeutung. Durch die Charakterisierung und 25 Anwendung von Sequenz-spezifischen Rekombinationssystemen konnten diese Technologien in letzter Zeit verbessert werden.

Konservative, Sequenz-spezifische DNA-Rekombinasen werden in zwei Familien eingeteilt. Mitglieder der ersten, der sog. "Integrase"-Familie katalysieren die Trennung und 30 Neuverknüpfung von DNA-Strängen zwischen zwei definierten Nukleotidsequenzen, die im folgenden als Rekombinationssequenzen bezeichnet werden. Diese können entweder auf zwei verschiedenen oder auf einem DNA-Molekül liegen. Es kommt dann zur inter- bzw. intramolekularen Rekombination. Im letzten Fall hängt das Resultat der Reaktion von der jeweiligen Anordnung der Rekombinationssequenzen zueinander ab. Befinden sich die 35 Rekombinationssequenzen in invertierter, d.h. entgegengesetzter, Orientierung zueinander,

kommt es zur Inversion des dazwischen liegenden DNA-Segments. Befinden sich die Rekombinationssequenzen als direkte, d.h. gleichgerichtete, Wiederholungen auf einem DNA-Substrat, kommt es zur Deletion. Bei der intermolekularen Rekombination, d.h. wenn die beiden Rekombinationssequenzen auf zwei verschiedenen DNA-Molekülen plaziert sind, kann es zu einer Fusion der zwei DNA-Moleküle kommen. Während Mitglieder der Integrase-Familie üblicherweise sowohl intra- als auch intermolekulare Rekombination katalysieren, sind Rekombinasen der zweiten Familie, der sog. "Invertasen/Resolvasen", nur zur intramolekularen Rekombination fähig.

10 Die Rekombinasen, die zur Zeit hauptsächlich zur Manipulation eukaryotischer Genome benutzt werden, gehören zur Integrase-Familie. Es sind dies die Cre-Rekombinase des Bakteriophagen *PI* und die Flp-Rekombinase aus Hefe; vgl. Müller, U. (1999) Mech. Develop., 82, pp. 3. Die Rekombinationssequenzen, an die Cre-Rekombinase bindet, werden als *loxP* bezeichnet. *loxP* ist eine 34 bp lange Nukleotidsequenz, die aus je zwei 13 bp langen invertierten
15 Nukleotidsequenzen und einem dazwischenliegenden 8 bp langen Spacer besteht; vgl. Hoess, R. et al. (1985) J. Mol. Biol., 181, pp. 351. Die Bindungssequenzen für Flp, als *FRT* bezeichnet, sind ähnlich aufgebaut, unterscheiden sich jedoch von *loxP*; vgl. Kilby, J. et al. (1993) Trends Genet., 9, pp. 413. Die Rekombinationssequenzen können daher nicht gegeneinander ausgetauscht werden, d.h. Cre kann keine *FRT*- und FLP keine *loxP*-Sequenzen rekombinieren.
20 Beide Rekombinationssysteme sind über weite Distanzen aktiv, d.h. das zu invertierende oder deletierende DNA-Segment, flankiert von zwei *loxP*- oder *FRT*-Sequenzen, kann mehrere 10.000 Basenpaare (kb) lang sein.

25 Mit diesen beiden Systemen wurde z.B. gewebespezifische Rekombination im Mausmodell, chromosomale Translokation in Pflanzen und Tieren, und eine kontrollierte Induktion der Genexpression erzielt; vgl. Übersichtsartikel von Müller, U. (1999) Mech. Develop., 82, pp. 3. So wurde das Gen der DNA-Polymerase β in bestimmten Geweben der Maus deletiert; vgl. Gu, H. et al. (1994) Science, 265, pp. 103. Ein weiteres Beispiel ist die spezifische Aktivierung des
30 Onkogens vom DNA-Tumorvirus SV40 in den Augenlinsen der Maus, was zur Tumorbildung in ausschließlich diesen Geweben führte. Die Cre-*loxP* Strategie wurde darüberhinaus auch im Zusammenhang mit induzierbaren Promotoren verwendet. Hierdurch wurde z.B. die Expression der Rekombinase mit einem Interferon-induzierbaren Promoter reguliert, was zur Deletion eines bestimmten Gens in der Leber und nicht - oder in nur geringem Ausmaß - in anderen Geweben

führte; vgl. Kühn, R. et al. (1995) *Science*, **269**, pp. 1427.

Zwei Mitglieder der Invertase/Resolvase-Familie sind bislang zur Manipulation eukaryotischer Genome verwendet worden. Eine Mutante der Invertase Gin vom Bakteriophagen *Mu* kann ohne 5 Kofaktoren die Inversion eines DNA-Fragments in Pflanzenprotoplasten katalysieren. Allerdings wurde festgestellt, daß diese Mutante hyperrekombinativ ist, d.h. auch an anderen als ihren natürlichen Rekombinationssequenzen DNA-Strangtrennungen katalysiert. Dies führt zu ungewollten, teilweise lethalen Rekombinationseignissen im Genom der Pflanzenprotoplasten. Die β -Rekombinase aus *Streptococcus pyogenes* katalysiert Rekombination zwischen zwei direkt 10 wiederholten Rekombinationssequenzen in Zellkulturen der Maus, was zum Ausschneiden des Segments führt. Allerdings wurde neben der Deletion auch Inversion nachgewiesen, womit der kontrollierte Einsatz dieses Systems zur Manipulation eukaryotischer Genome untauglich wird.

Auch die Manipulation eukaryotischer Genome mit der Cre- bzw. Flp-Rekombinase weist 15 erhebliche Nachteile auf. Bei der Deletion, d.h. der Rekombination von zwei direkt wiederholt vorliegenden *loxP*- oder *FRT*-Rekombinationssequenzen in einem Genom, kommt es zum irreversiblen Verlust des dazwischen liegenden DNA-Segments. Befindet sich auf diesem DNA-Segment ein Gen, geht dieses folglich für die Zelle und den Organismus für immer verloren. Die 20 Wiederherstellung des Ursprungszustandes für eine erneute Analyse der Genfunktion in diesen Zellen, zum Beispiel in einem späteren Entwicklungsstadium des Organismus, ist deshalb unmöglich. Der unwiderrufliche Verlust des DNA-Segments durch Deletion kann durch die Inversion des betreffenden DNA-Segments umgangen werden. Hierdurch könnte ein Gen 25 inaktiviert werden, ohne daß es verloren ginge, und zu einem späteren Zeitpunkt in der Entwicklung oder im adulten Tier erneut durch eine zeitlich regulierbare Expression der Rekombinase via Rückrekombination angeschaltet werden. Der Nachteil bei der Anwendung der Cre- bzw. Flp-Rekombinase bei diesem modifizierten Verfahren liegt jedoch darin, daß die Inversion nicht reguliert werden kann, da die Rekombinationssequenzen nicht durch den Rekombinationsvorgang verändert werden. Es kommt folglich zu wiederholten 30 Rekombinationsvorgängen, wodurch die Inaktivierung des betreffenden Gens durch Inversion des betreffenden DNA-Segments in nur einigen, max. 50%, der Zielzellen herbeigeführt wird. Man hat versucht, dieses Problem zumindest teilweise zu lösen, indem mutierte *loxP*-Sequenzen konstruiert wurden, die nach einmaliger Rekombination für weitere Reaktionen nicht mehr verwendet werden können. Der Nachteil liegt hierbei jedoch in der Einmaligkeit der Reaktion,

d.h. nach Inaktivierung eines Gens durch Inversion kann eine nachträgliche Aktivierung durch die Rückrekombination nicht mehr erfolgen.

Ein weiterer Nachteil der Flp-Rekombinase ist deren reduzierte Hitzestabilität bei 37°C, was die

5 Effizienz der Rekombinationsreaktion in höheren Eukaryoten, z.B. der Maus mit einer Körpertemperatur von ca. 39°C, erheblich einschränkt. Hier wurden Flp-Mutanten konstruiert, die eine höhere Hitzestabilität als die der Wildtyp-Rekombinase aufweisen, jedoch immer noch eine geringere Rekombinationseffizienz verglichen mit der Cre-Rekombinase zeigen.

10 Eine Verwendung von Sequenz-spezifischen Rekombinassen liegt ferner im medizinischen Bereich z.B. in der Gentherapie, bei der die Rekombinassen ein gewünschtes DNA-Segment stabil und gezielt in das Genom der jeweiligen menschlichen Zielzelle integrieren müssen.

15 Sowohl Cre als auch Flp können intermolekulare Rekombination katalysieren. Beide Rekombinassen rekombinieren eine Plasmid-DNA, die eine Kopie ihrer jeweiligen Rekombinationssequenz trägt, mit einer zuvor stabil über homologe Rekombination inserierten entsprechenden Rekombinationssequenz im eukaryotischen Genom. Wünschenswert ist jedoch, daß diese Reaktion mit einer "natürlich" vorkommenden Rekombinationssequenz im eukaryotischen Genom durchführbar ist. Da *loxP* und *FRT* 34 bzw. 54 Nukleotide lang sind, ist ein Vorkommen dieser Rekombinationssequenzen als Bestandteil des Genoms aus statistischen

20 Gründen extrem unwahrscheinlich. Selbst bei Vorhandensein ergibt sich der Nachteil der zuvor beschriebenen Rückreaktion, d.h. nach erfolgreicher Integration kann sowohl die Cre- als auch die Flp-Rekombinase das inserierte DNA-Segment durch intramolekulare Rekombination wieder ausschneiden.

25 Somit besteht eine Aufgabe der vorliegenden Erfindung darin, ein einfaches und regulierbares Rekombinationssystem und die benötigten Arbeitsmittel zur Verfügung zu stellen. Ferner besteht eine Aufgabe der vorliegenden Erfindung darin, ein Rekombinationssystem und die benötigten Arbeitsmittel zur Verfügung zu stellen, das eine stabile und gezielte Integrierung einer ausgewählten DNA-Sequenz durchführen kann.

30

Die Aufgaben werden durch den in den Patentansprüchen definierten Gegenstand gelöst.

Das erfindungsgemäße Verfahren wird durch die folgenden Figuren erläutert.

Figur 1 zeigt eine schematische Darstellung der durch die Integrase katalysierten Rekombinationsreaktionen, Integration und Excision. Dargestellt ist eine superhelikal gespannte Plasmid DNA (oben), die eine Kopie der Rekombinationssequenz *attP* trägt. Diese enthält fünf sog. Arm-Bindungsstellen für Int (P1, P2, P1', P2', P3'), zwei "core"-Int-Bindungsstellen (C und C'; markiert durch schwarze Pfeile), drei Bindungsstellen für IHF (H1, H2, H'), zwei Bindungsstellen für Xis (X1, X2) und die sog. "overlap"-Region (offenes Rechteck), wo der eigentliche DNA Strangausstausch stattfindet. Die Partnersequenz für *attP*, *attB*, ist darunter auf einem linearem DNA Segment dargestellt. Sie besteht aus zwei "core"-Bindungsstellen für Int (B und B'; markiert durch offene Pfeile) und der "overlap"-Region. Die Rekombination zwischen *attB* und *attP* erfordert Int und IHF. Sie führt zur Integration des Plasmids in das *attB*-tragende DNA Segment. Hierdurch entstehen zwei neue, hybride Rekombinationssequenzen, *attL* und *attR*, die als Zielsequenzen für die Excision dienen. Diese Reaktion benötigt neben Int und IHF einen weiteren Kofaktor, Xis, der vom *lambda* Phagen kodiert wird.

Figur 2 A zeigt eine schematische Darstellung der Integrase Expressionsvektoren und Figur 2 B eine schematische Darstellung einer Western-Analyse. (A): Der Vektor pKEXInt enthält das Wildtyp-Integrase-Gen, der Vektor pKEXInt-h enthält das Gen der Mutante Int-h, und der Vektor pKEXInt-h/218 enthält das Gen der Mutante Int-h/218. Der Kontrollvektor (pKEX) enthält kein Int Gen. Die jeweiligen Gene für Wildtyp-Integrase (Int) und der beiden Mutanten (Int-h und Int-h/218) sind als graue Balken dargestellt. Hinter den kodierenden Regionen befinden sich Signalsequenzen zur RNA-Prozessierung, die eine erhöhte intrazelluläre Stabilität der jeweiligen m-RNA garantieren sollen (gepunktete Rechtecke) und als SV40, t-Ag splice and poly A signals bezeichnet sind. Die Expression der Integrase-Gene erfolgt durch den menschlichen Cytomegalo Virus (CMV)-Promoter. (B): Nach Einbringen des jeweiligen Vektors, wie angezeigt, in die Reporterzelllinien B2 und B3 wurden Zellsäfte präpariert und Proteine in einer SDS-Polyacrylamid-Gelelektrophorese nach ihrem Molekulargewicht aufgetrennt. Die Anwesenheit des Int-h Proteins wurde durch polyklonale Mausantikörper, die gegen Wildtyp-Int gerichtet sind, sichtbar gemacht (Spuren 2 und 4). Die Position von Int im Gel ist durch einen Pfeil markiert.

Figur 3 zeigt eine schematische Darstellung der Substratvektoren. (A): pGFPattB/*attP*. Dargestellt ist der durch ApaLI linearisierte Vektor. Die großen, schwarzen Pfeile markieren die Position und Orientierung der beiden Rekombinationssequenzen, *attB* und *attP*. Sie flankieren

das GFP-Gen, das in invertierter Orientierung zum CMV-Promoter vorliegt. pA bezeichnet das polyA-Signal. Zusätzlich befindet sich auf dem Vektor das "neo"-Resistenzgen, welches durch den frühen SV40-Promoter exprimiert wird und die Selektion stabiler Reporterzelllinien ermöglicht. Restriktionsschnittstellen für das Enzym NcoI sind ebenfalls gekennzeichnet. Die 5 integrative Rekombination zwischen *attB* und *attP* führt zur Inversion des GFP-Gens und damit zu dessen Expression. Die kleinen, offenen und geschlossenen Pfeile markieren die Position und Orientierung der einzelnen PCR-Primer und sind als p1 bis p7 bezeichnet. (B): pGFPattL/*attR*. Der Vektor ist im Aufbau identisch mit pGFPattB/*attP*, enthält jedoch *attL* und *attR* anstelle von 10 *attB* und *attP*. Das GFP-Gen liegt zum CMV-Promotor in 3'-5'-Orientierung vor. Der schraffierte Kasten bezeichnet die Position der Sonde (probe), die für die Southern-Analyse verwendet wurde.

Figur 4 A bis D zeigt in einer schematischen Darstellung den Nachweis der integrativen Rekombination in Reporterzelllinien durch PCR nach Auftrennung der DNA-Moleküle in 15 Agarose-Gelen (1,2% w/v), in denen DNA durch Anfärbung mit Ethidiumbromid sichtbar gemacht wurde. (A): Reverse Transkriptase PCR (RT-PCR). Die Vektoren pKEX und pKEXInt-h (siehe Figur 2A) wurden separat in die jeweilige Reporterzelllinie B1 bis B3 durch Elektroporation eingebracht. Die RT-PCR-Analyse, ausgehend von isolierter polyA m-RNA, zeigt das erwartete Produkt durch Primerpaar p3/p4 (siehe Figur 3) nur, wenn die Zellen mit 20 pKEXInt-h behandelt wurden (Spur 1, 3 und 5). Zur Kontrolle des RNA-Gehalts wurde das β -Aktin-Gen aus denselben RNA-Präparationen amplifiziert. Spur M: DNA Längenstandard; Spur O: Kontroll RT-PCR ohne RNA-Template. (B,C): Genomische PCR Analyse. Genomische 25 DNA wurde aus den jeweiligen Zelllinien 72 Stunden nach Elektroporation isoliert und mit Primerpaaren p3/p4 (siehe Figur 3) und p1/p2 (siehe Figur 3) amplifiziert. Die Numerierung und Bezeichnung der Spuren entspricht der in (Fig. 4 A). (D): Test auf Deletion. Isolierte genomische DNA wurde mit Primerpaar p5/p6 (siehe Figur 3) amplifiziert. Die Position des durch Deletion, anstelle von Inversion, erwarteten PCR Produkts (420 bp) ist mit einem Pfeil markiert. Die Numerierung und Bezeichnung der Spuren ist wie in Fig. 4 A.

30 Figur 5 A und B zeigt in einer schematischen Darstellung den Nachweis der Inversion in Reporterzelllinien durch PCR und Southern Hybridisierung nach Auftrennung der DNA-Moleküle in Agarose-Gelen (1,2% w/v). (A): PCR Analyse. Eine Fraktion genommischer DNA, die aus den mit den Vektoren pKEX und pKEXInt-h behandelten Zelllinien B1, B2, B3 und

BL60 isoliert wurde, wurde mit Primerpaaren p3/p4 und p5/p7 (siehe Figur 3) amplifiziert. Die auf die Integrase-katalysierte Inversion des GFP-Gens zurückzuführenden PCR-Produkte, sind in den Spuren 1, 3 und 5 zu sehen. Spur M: DNA Längenstandard; Spur O: Kontroll PCR ohne genetische DNA. (B) Southern Analyse: Die Restfraktion der in Fig. 5 A analysierten DNA wurde mit dem Restriktionsenzym NcoI inkubiert, durch eine Agarose-Gelelektrophorese nach Molekulargewicht aufgetrennt und anschließend auf eine Nitrozellulose-Membran übertragen. Zum Nachweis der Rekombination wurden GFP-tragende DNA-Fragmente durch eine radioaktiv markierte Sonde (siehe Figur 3 B) sichtbar gemacht. Spur 9: unrekombiniertes pGFPattB/attP; Spur 10: rekombiniertes pGFPattB/attP.

Figur 6 A zeigt eine Darstellung von Nukleinsäuresequenzen die *attB* bzw. *attH* umfassen. Figur 6 B zeigt eine Darstellung von der Teil-Sequenzen von *attP* und *attP**. (A): Sequenzvergleich zwischen *attB* und *attH*. Die Int "core"-Bindungsstellen B und B' in *attB* sind mit einem Strich über den Sequenzen markiert. Die Int "core"-Bindungstellen H und H' in *attH* sind mit einer gestrichelten Linie über den Sequenzen markiert. Die "overlap"-Sequenzen sind durch offene Rechtecke gekennzeichnet. Sequenzunterschiede sind mit senkrechten Doppelstrichen markiert. Die Numerierung der Reste in den Core- und Overlap-Regionen bezieht sich auf das von Landy und Ross ((1977), Science, 197, pp. 1147) definierte Zentrum des Overlaps, das mit O bezeichnet ist. *AttB* bzw. *attH* ist die Sequenz von -9 bis +11. (B): Sequenzvergleich zwischen Teil-Sequenzen von *attP* und *attP**, die den *attB* bzw. *attH*-Sequenzen entsprechen. Die Bezeichnungen sind wie in Fig. 6 A gewählt.

Figur 7 zeigt in einer schematischen Darstellung den Nachweis der Rekombination zwischen *attH* und *attP** auf dem Vektor pACH in *E. coli* nach Auftrennung in einer Agarose-Gelelektrophorese. Der Substratvektor pACH wurde zusammen mit den jeweiligen prokaryotischen Expressionsvektoren für Int, Int-h oder Int-h/218 in *E. coli* Stamm CSH26 oder CSH26 delta IHF co-transformiert. Plasmid-DNA wurde 36 Stunden nach Selektion isoliert, mit den Restriktionsenzymen HindIII und AvAI inkubiert, durch Agarose-Gelelektrophorese aufgetrennt und sichtbar gemacht. Die Position der durch Inversion entstandenen Restriktionsfragmente ist mit "invers" gekennzeichnet. Die Position der nicht rekombinierten DNA ist mit pACH markiert. Spuren 1 und 12: DNA Längenstandards; Spuren 2 und 3: Expressionsvektor bzw. unrekombinierte pACH-DNA; Spuren 4 bis 7: DNA isoliert aus CSH26; Spuren 8 bis 11: DNA isoliert aus CSH26 delta IHF.

Figur 8 zeigt eine schematische Darstellung der Strategie zur Integration des Vektors pEL13 in den genomischen *attH* Lokus und das Prinzip der Nachweismethode. Der Integrationsvektor pEL13 trägt ein Resistenzgen (Pfeil gekennzeichnet mit "hygr"), das Gen für Int-h (Pfeil gekennzeichnet mit "int h") unter der Kontrolle des CMV-Promoters und eine Kopie von *attP** (offenes Rechteck gekennzeichnet mit "att P*/P*OP*"). Nach Einbringen des Vektors in BL60-Zellen durch Elektroporation wird Int-h exprimiert (siehe Figur 2 B). Die Rekombinase katalysiert dann die intermolekulare Rekombination zwischen *attP** und chromosomal lokalisiertem *attH* (schraffiertes Rechteck gekennzeichnet mit "att H/HOH"). Dies führt zur Integration des Vektors pEL13 in das Genom der BL60-Zellen. Die Zellen, die den Vektor stabil aufgenommen haben, können selektiert und durch PCR mit dem Primerpaar *attX1/B2* (Pfeile gekennzeichnet mit "attX1" und "B2") identifiziert werden. EcoR V und SpH I bezeichnen Restriktionsschnittstellen für die entsprechenden Restriktionsenzyme.

Figur 9 zeigt in einer schematischen Darstellung den Nachweis der intermolekularen Rekombination zwischen *attP** (pEL13) und *attH* in BL60-Zellen. Genomische DNA wurde nach Elektroporation von pEL13 und anschließender mehrwöchiger Selektion aus 31 verschiedenen Zellpopulationen isoliert und mit Primerpaar *attX1/B2* (siehe Fig. 8) amplifiziert. Die PCR-Produkte wurden durch Agarose-Gelelektrophorese aufgetrennt und sichtbar gemacht. Die Position des erwarteten Produkts (295 bp) in den Gelen ist durch den Pfeil markiert. Die Produkte wurden anschließend durch DNA-Sequenzierung weiter analysiert. Am rechten Rand der Gele befindet sich ein Längenstandard.

Der hier verwendete Ausdruck "Transformation" oder "transformieren" bezeichnet jegliches Einführen einer Nukleinsäuresequenz in eine Zelle. Das Einführen kann z.B. eine Transfektion oder Lipofektion sein, durch das Calcium-Verfahren, Elektroschock-Verfahren oder eine Oocyteninjektion durchgeführt werden. Der Ausdruck "transformieren" bedeutet hier auch das Einführen einer viralen Nukleinsäuresequenz, umfassend z.B. die Rekombinationssequenz(en) und ein therapeutisches Gen oder Genfragment, auf dem für den jeweiligen Virus natürlicherweise durchgeführten Weg. Die virale Nukleinsäuresequenz muß dabei nicht als nackte Nukleinsäuresequenz vorliegen sondern kann in einer viralen Proteinhülle verpackt sein. Der Ausdruck bezeichnet daher nicht nur das Verfahren, das üblicherweise unter dem Begriff Transformation verstanden wird.

Der hier verwendete Ausdruck "Derivat" bezeichnet *attB*- und *attP*-Sequenzen und *attL* und *attR*-Sequenzen, die gegenüber den natürlicherweise vorkommenden Rekombinationssequenzen Modifikationen in Form von einer oder mehreren, maximal sechs, insbesondere zwei, drei, vier oder fünf Substitutionen aufweisen.

5 Der hier verwendete Ausdruck "Vektor" bezeichnet natürlich vorkommende oder künstlich erschaffene Konstrukte zur Aufnahme, Vermehrung, Expression oder Übertragung von Nukleinsäuren, z.B. Plasmide, Phagemide, Cosmide, künstliche Chromosomen, Bakteriophagen, Viren oder Retroviren.

10 Die Integrase (üblicherweise und im folgenden "Int" bezeichnet) des Bakteriophagen *Lambda* gehört, wie Cre und Flp, zur Integrase-Familie der konservativen Sequenz-spezifischen DNA-Rekombinasen. Int katalysiert die integrative Rekombination zwischen zwei unterschiedlichen Rekombinationssequenzen, *attB* und *attP*. *AttB* umfaßt 21 Nukleotide und ist ursprünglich aus 15 dem *E. coli* Genom isoliert worden; vgl. Mizuuchi, M. und Mizuuchi, K. (1980) Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 77, pp. 3220. *AttP* ist dagegen mit 243 Nukleotiden erheblich länger und kommt natürlicherweise im Genom des Bakteriophagen *Lambda* vor; vgl. Landy, A. und Ross, W. (1977) Science, 197, pp. 1147. Die Int-Rekombinase hat insgesamt sieben Bindungstellen in 20 *attP* und zwei in *attB*. Die biologische Funktion von Int ist die Sequenz-spezifische Integration des zirkulären Phagengenoms in den Lokus *attB* auf dem *E. coli* Chromosom. Für die integrative Rekombination benötigt Int einen Protein-Kofaktor, den sog. "Integration Host Factor" (üblicherweise und im folgenden "IHF" bezeichnet); vgl. Kikuchi, Y. und Nash, H. (1978) J. Biol. Chem., 253, 7149. IHF wird für den Aufbau eines funktionellen Rekombinationskomplexes mit *attP* benötigt. Ein zweiter Kofaktor für die Integrationsreaktion 25 ist negatives DNA-Supercoiling von *attP*. Die Rekombination zwischen *attB* und *attP* führt schließlich zur Bildung zweier neuer Rekombinationssequenzen, *attL* und *attR*, die als Substrat und Erkennungssequenz für eine weitere Rekombinationsreaktion, die Excisionsreaktion, dienen. Eine umfassende Übersicht der Bakteriophagen *Lambda*-Integration ist z.B. in Landy, A. (1989) Annu. Rev. Biochem., 58, pp. 913, zu finden.

30 Die excisive Rekombination (Excision) des Phagengenoms aus dem Bakteriengenom wird ebenfalls von der Int-Rekombinase katalysiert. Hierzu ist neben Int und IHF unbedingt ein weiterer Kofaktor nötig, der ebenfalls vom Bakteriophagen *Lambda* kodiert wird. Es handelt

sich um die Excisionase (üblicherweise und im folgenden "Xis" bezeichnet), die zwei Bindungsstellen in *attR* hat; vgl. Gottesman, M. und Weisberg, R. (1971) The Bacteriophage Lambda, Cold Spring Harbor Laboratory, pp.113. Für die excisive Rekombination ist im Gegensatz zur integrativen Rekombination negatives DNA-Supercoiling der Rekombinationssequenzen nicht erforderlich, steigert jedoch die Effizienz der Rekombinationsreaktion. Eine weitere Verbesserung der Effizienz der Excisionsreaktion kann durch einen zweiten Ko-Faktor, FIS (Factor for Inversion Stimulation) erzielt werden, der in Zusammenhang mit Xis wirken kann; vgl. Landy, A. (1989) Annu. Rev. Biochem., 58, pp.913. Die Excision ist genetisch die exakte Umkehrreaktion der Integration, d.h. es werden wiederum *attB* und *attP* generiert. Eine umfassende Übersicht der Bakteriophagen *Lambda*-Excision ist z.B. in Landy, A. (1989) Annu. Rev. Biochem., 58, pp. 913, zu finden.

Ein Aspekt der vorliegenden Erfindung betrifft ein Verfahren zur Sequenz-spezifischen Rekombination von DNA in eukaryotischen Zellen, umfassend a) das Einführen in eine Zelle einer ersten DNA-Sequenz, b) das Einführen in eine Zelle einer zweiten DNA-Sequenz, und c) das Durchführen der Sequenz-spezifischen Rekombination durch Einwirken einer Integrase. Bevorzugt ist ein Verfahren, wobei die erste DNA-Sequenz eine *attB*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:1 oder deren Derivat umfaßt, und die zweite DNA-Sequenz eine *attP*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:2 oder deren Derivat umfaßt. Weiter bevorzugt ist ein Verfahren, wobei die erste DNA-Sequenz eine *attL*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:3 oder deren Derivat umfaßt, und die zweite DNA-Sequenz eine *attR*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:4 oder deren Derivat umfaßt, wobei in Schritt c) die Sequenz-spezifische Rekombination durch Einwirken einer Integrase und eines XIS-Faktors durchgeführt wird.

Das erfindungsgemäße Verfahren kann dabei nicht nur mit der natürlicherweise vorkommenden *attB*- und/oder *attP*-Sequenz oder *attL*- und/oder *attR*-Sequenz sondern auch mit modifizierten, z.B. substituierten, *attB*- und/oder *attP*-Sequenzen oder *attL*- und/oder *attR*-Sequenzen durchgeführt werden. So wurde z.B. integrative Rekombination des Bakteriophagen *Lambda* und *E. coli* zwischen *attP*- und *attB*-homologen Sequenzen (Mutanten der Wildtyp-Sequenzen) beobachtet, die eine oder eine Kombination folgender Substitutionen an folgenden Positionen in *attB* aufweisen: G, T (an Position -9); A, C, G (-8); C, A, T (-7); T, G, A (-6); C, A (-5); A (-4); G, A (-3); A, C, G (-2); A, C, G (-1); A, C, G (0); T, C, G (+1); A, C, G (+2); T, G, C (+3); A, G, T (+4); A, C, G (+5); G, T (+6); G, T (+7); G, T, A (+8); C, G, A (+9); C, G, A (+10); T, A, C

(+11) (Nash, H. (1981) Annu. Rev. Genet., 15, pp. 143; Nussinov, R. und Weisberg, R. (1986) J. Biomol. Struct. Dynamics, 3, pp 1134) und/oder in *attP* aufweisen: T (an Position +1); C (+2) und A (+4); vgl. Nash, H. (1981) Annu. Rev. Genet., 15, pp.143.

5 Die vorliegende Erfindung betrifft somit ein Verfahren, in dem die verwendete *attB*-Sequenz gegenüber der natürlicherweise vorkommenden *attB*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:1 und die verwendete *attP*-Sequenz gegenüber der natürlicherweise vorkommenden *attP*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:2 eine oder mehrere Substitutionen aufweisen. Ferner betrifft die vorliegende Erfindung ein Verfahren, in dem die verwendete *attL*-Sequenz gegenüber der natürlicherweise vorkommenden *attL*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:3 und die verwendete *attR*-Sequenz gegenüber der natürlicherweise vorkommenden *attR*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:3 eine oder mehrere Substitutionen aufweisen. Bevorzugt ist ein Verfahren, wobei die Rekombinationssequenzen eine, zwei, drei, vier oder fünf Substitutionen aufweisen. Die Substitutionen können sowohl in der Overlap-Region (siehe Fig. 6 A, offenes Rechteck) als auch in der Core-Region (siehe Fig. 6 A, Strich) vorkommen. Auch kann die gesamte Overlap-Region, die sieben Nukleotide umfaßt, ausgetauscht werden. Besonders bevorzugt ist ein Verfahren, bei dem in der *attB*- und *attP*-Sequenz entweder in der Core-Region oder in der Overlap-Region Substitutionen eingeführt werden. Bevorzugt ist die Einführung von einer Substitution in der Overlap-Region und die gleichzeitige Einführung von einer oder zwei Substitutionen in der Core-Region.

20 Für das erfindungsgemäße Verfahren ist es nicht erforderlich, daß bei einer Substitution in *attB* die entsprechende Substitution in *attP*, oder bei einer Substitution in *attL* die entsprechende Substitution in *attR*, eingeführt wird oder umgekehrt. Eine Modifikation durch Substitution in Rekombinationssequenzen ist so zu wählen, daß die Rekombination trotz der Modifikation(en) durchführbar ist. Beispiele für derartige Substitutionen sind z.B. in den Veröffentlichungen von Nash, H. (1981), *supra* und Nussinov, R. und Weisberg, R. (1986), *supra* aufgeführt und sind nicht als abschließend zu betrachten. Weitere Modifikationen können leicht z.B. über Mutagenese-Verfahren eingeführt und durch Testrekombinationen auf ihre Anwendung überprüft werden.

30 Die vorliegende Erfindung betrifft somit ferner ein Verfahren, in dem entweder die verwendete *attB*-Sequenz gegenüber der natürlicherweise vorkommenden *attB*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:1 oder die verwendete *attP*-Sequenz gegenüber der natürlicherweise vorkommenden *attP*-

Sequenz gemäß SEQ ID NO:2, oder entweder die verwendete *attL*-Sequenz gegenüber der natürlicherweise vorkommenden *attL*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:3 oder die verwendete *attR*-Sequenz gegenüber der natürlicherweise vorkommenden *attR*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:4, eine oder mehrere Substitutionen aufweisen. Eine oder mehrere Substitutionen in einer der 5 Rekombinationssequenzen muß somit nicht die entsprechende Substitution in der anderen Rekombinationssequenz zur Folge haben.

In einer bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens umfaßt die *attB*-Sequenz 21 Nukleotide und stimmt mit der ursprünglich aus dem *E. coli* Genom isolierten 10 Sequenz überein (Mizuuchi, M. und Mizuuchi, K. (1980) Proc. Natl. Acad. Sci. USA, 77, pp. 3220) und umfaßt die *attP*-Sequenz 243 Nukleotide und stimmt mit der ursprünglich aus dem Genom des Bakteriophagen *Lambda* isolierten Sequenz überein; vgl. Landy, A. und Ross, W. (1977) Science, 197, pp. 1147.

15 In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens umfaßt die *attL*-Sequenz 102 Nukleotide und die *attR*-Sequenz 162 Nukleotide und stimmen beide mit den ursprünglich aus dem *E. coli* Genom isolierten Sequenzen überein; vgl. Landy, A. (1989) Annu. Rev. Biochem., 58, pp. 913.

20 Zur Durchführung des erfindungsgemäßen Verfahrens kann die erste DNA-Sequenz neben der Rekombinationssequenz weitere DNA-Sequenzen umfassen, die eine Integration in einen gewünschten Zielort im Genom der eukaryotischen Zelle erlauben. Diese Integration verläuft über die homologe Rekombination, die durch zellinterne Rekombinationsmechanismen vermittelt wird. Dazu müssen die weiteren DNA-Sequenzen zur Zielort-DNA homolog sein und 25 sowohl 3' als auch 5' von der *attB* bzw. *attL*-Sequenz liegen. Wie hoch der Grad der Homologie und wie lang die jeweiligen 3'- und 5'-Sequenzen sein müssen, damit die homologe Rekombination mit einer hinreichenden Wahrscheinlichkeit abläuft, ist dem Fachmann bekannt; vgl. Übersichtsartikel von Capecchi, M. (1989) Science, 244, pp. 1288.

30 Auch die zweite DNA-Sequenz mit der *attP* bzw. *attR*-Rekombinationssequenz kann DNA-Sequenzen umfassen, die für eine Integration in einen gewünschten Zielort mittels homologer Rekombination erforderlich sind. Für das erfindungsgemäße Verfahren kann sowohl die erste und/oder die zweite DNA-Sequenz die weiteren DNA-Sequenzen umfassen. Bevorzugt ist ein

Verfahren, bei dem beide DNA-Sequenzen die weiteren DNA-Sequenzen umfassen.

Das Einführen der ersten und zweiten DNA-Sequenz, mit oder ohne weitere DNA-Sequenzen, kann sowohl nacheinander als auch in einer Cotransformation durchgeführt werden, wobei die 5 DNA-Sequenzen auf zwei verschiedenen DNA-Molekülen vorliegen. Bervorzugt ist ein Verfahren, bei dem die erste und die zweite DNA-Sequenz, mit oder ohne weitere DNA-Sequenzen, auf einem einzigen DNA-Molekül vorhanden sind und in die eukaryotischen Zellen 10 eingeführt werden. Ferner kann die erste DNA-Sequenz in eine Zelle und die zweite DNA-Sequenz in eine andere Zelle eingeführt werden, wobei die Zellen anschließend verschmolzen werden. Unter Verschmelzen ist das Kreuzen von Organismen und Zellfusion im weiteren Sinn 15 zu verstehen.

Das erfindungsgemäße Verfahren kann z.B. verwendet werden, um bei einer intramolekularen Rekombination das zwischen den indirekt orientierten Rekombinationssequenzen liegende 15 DNA-Segment zu invertieren. Ferner kann das erfindungsgemäße Verfahren verwendet werden, um bei einer intramolekularen Rekombination das zwischen den direkt orientierten Rekombinationssequenzen liegende DNA-Segment zu deletieren. Die Rekombinationssequenzen liegen direkt orientiert vor, wenn die Sequenzen jeweils in 5'-3'-Richtung eingebaut werden. Die Rekombinationssequenzen liegen indirekt orientiert vor, wenn z.B. die *attB*-Sequenz in 5'-3'- 20 Richtung und die *attP*-Sequenz in 3'-5'-Richtung eingebaut wird. Werden die Rekombinationssequenzen über homologe Rekombination jeweils in eine Intronsequenz 5' und 3' eines Exons placiert und die Rekombination durch das Einwirken der Integrase durchgeführt, 25 so wird das Exon umgedreht bzw. deletiert. Dadurch kann z.B. das vom entsprechenden Gen codierte Polypeptid seine Aktivität oder Funktion verlieren oder die Transkription durch die Inversion oder Deletion gestoppt werden, so daß kein (vollständiges) Transkript entsteht. Auf diese Weise kann z.B. die biologische Funktion des kodierten Polypeptids untersucht werden.

Die erste und/oder zweite DNA-Sequenz kann/können jedoch noch weitere Nukleinsäuresequenzen umfassen, die ein oder mehrere Polypeptid(e) von Interesse kodieren. So 30 kann z.B. mit den Rekombinationssequenzen ein Strukturprotein, ein Enzym oder ein regulatorisches Protein in das Genom eingeführt werden, das nach erfolgter intramolekularer Rekombination transient exprimiert wird. Das eingeführte Polypeptid kann endogen oder exogen sein. Ferner kann ein Markerprotein eingeführt werden. Dem Fachmann ist bewußt, daß diese

Auflistung von Anwendungen des erfindungsgemäßen Verfahrens nur beispielhaft und nicht abschließend ist. Beispiele für erfindungsgemäße Anwendungen, die mit den bisher verwendeten Cre- und Flp-Rekombinasen durchgeführt wurden, sind z.B. in dem Übersichtsartikel von Kilby, N. et al., (1993), Trends Genet., 9, pp.413, zu finden.

5 Die intermolekulare Rekombination führt zur Fusion zweier DNA-Moleküle, die jeweils eine Kopie von *attB* und *attP* oder *attL* und *attR* besitzen. So kann z.B. *attB* zunächst über homologe Rekombination in einen bekannten, gut charakterisierten genomischen Lokus einer Zelle eingeführt werden. In diese genomische *attB*-Sequenz kann anschließend ein *attP*-tragender 10 Vektor über intermolekulare Rekombination integriert werden. Bevorzugt ist bei diesem Verfahren die Expression der Integrase-Mutante Int-h/218, dessen Gen sich auf einem zweiten DNA-Vektor, der ko-transfiziert wird, befindet. Auf dem *attP*-tragenden Vektor können sich weitere Sequenzen befinden, z.B. ein Gen für ein bestimmtes Markerprotein, flankiert von *loxP*-/FRT-Sequenzen. Mit diesem Ansatz kann z.B. erreicht werden, daß bei vergleichenden 15 Expressionsanalysen verschiedener Gene in einem Zelltyp diese nicht durch positive oder negative Einflüsse des jeweiligen genomischen Integrationsortes beeinflußt werden.

Für die Durchführung des erfindungsgemäßen Verfahrens muß eine Integrase auf die Rekombinationssequenzen einwirken. Dabei kann die Integrase oder das Integrase-Gen und/oder 20 der Xis-Faktor oder das Xis-Faktor-Gen bereits vor Einführen der ersten und zweiten DNA-Sequenz in der eukaryotischen Zelle vorliegen, zwischen der Einführung der ersten und zweiten DNA-Sequenz oder nach Einführung der ersten und zweiten DNA-Sequenz eingeführt werden. 25 Die für die Sequenz-spezifische Rekombination verwendete Integrase wird bevorzugt in der Zelle exprimiert, in der sie die Reaktion durchführt. Dazu wird eine dritte DNA-Sequenz, umfassend ein Integrase-Gen, in die Zellen eingeführt. Wird die Sequenz-spezifische Rekombination mit *attL/attR* durchgeführt, kann zusätzlich noch ein Xis-Faktor-Gen in die Zellen eingeführt werden. Insbesondere bevorzugt ist ein Verfahren, in dem die dritte und/oder vierte DNA-Sequenz ins eukaryotische Genom der Zelle über homologe Rekombination oder wahllos integriert wird. Ferner bevorzugt ist ein Verfahren, in dem die dritte und/oder vierte 30 DNA-Sequenz regulatorische DNA-Sequenzen umfaßt, die eine räumliche und/oder zeitliche Expression des Integrase-Gens und/oder Xis-Faktor-Gens bewirken.

Räumliche Expression bedeutet in diesem Fall, daß die Rekombinase bzw. der Xis-Faktor nur in einem bestimmten Zelltyp, z.B. Leberzellen, Nierenzellen, Nervenzellen oder Zellen des Immunsystems, durch die Verwendung von zelltypspezifischen Promotoren exprimiert wird und nur in diesen Zellen die Rekombination katalysiert. Eine zeitliche Expression bei der Regulation

5 der Integrase/Xis-Faktor-Expression kann durch Promotoren erzielt werden, die ab oder in einem bestimmten Entwicklungsstadium oder zu einem bestimmten Zeitpunkt im adulten Organismus aktiv sind. Ferner kann die zeitliche Expression durch die Verwendung von induzierbaren Promotoren, z.B. durch Interferon- oder Tetrazyklin-abhängige Promotoren, erzielt werden; vgl. Übersichtsartikel von Müller, U. (1999) *Mech. Develop.*, 82, pp. 3.

10 Die beim erfindungsgemäßen Verfahren verwendete Integrase kann sowohl die Wildtyp-Integrase als auch eine modifizierte Integrase sein. Da die Wildtyp-Integrase die Rekombinationsreaktion nur mit Hilfe eines Kofaktors, nämlich IHF durchführen kann, ist für das erfindungsgemäße Verfahren die Verwendung einer modifizierten Integrase bevorzugt. Wird

15 die Wildtyp-Integrase für das erfindungsgemäße Verfahren verwendet, wird für die Rekombinationsreaktion zusätzlich IHF benötigt. Die modifizierte Integrase ist derart modifiziert, daß sie die Rekombinationsreaktion ohne IHF durchführen kann. Die Herstellung von modifizierten Polypeptiden und die Durchmusterung auf die gewünschte Aktivität sind Stand der Technik und einfach durchzuführen; vgl. Erlich, H. (1989) *PCR Technology*. Stockton

20 Press. Bevorzugte Integrasen sind zwei Int-Mutanten, die als Int-h und Int-h/218 bezeichnet werden; vgl. Miller et al. (1980) *Cell*, 20, pp. 721; Christ, N. und Dröge, P. (1999) *J. Mol. Biol.*, 288, pp. 825. Int-h enthält einen Lysin-Rest anstelle des Glutamat-Restes an Position 174

25 gegenüber Wildtyp-Int. Int-h/218 enthält einen weiteren Lysin-Rest anstelle eines Glutamat-Restes an Position 218 und wurde über PCR-Mutagenese des Int-h Gens hergestellt. Diese Mutanten können sowohl Rekombination zwischen *attB/attP* als auch zwischen *attL/attR* ohne die Kofaktoren IHF, Xis und negativem Supercoiling in *E. coli* und *in vitro*, d.h. mit gereinigten Substraten im Reagenzglas, katalysieren. In eukaryotischen Zellen benötigen die Mutanten für

30 die Rekombination zwischen *attL/attR* allein den Kofaktor Xis. Eine weitere Verbesserung der Effizienz der Rekombination zwischen *attL/attR* kann durch einen weiteren Ko-Faktor, z.B. FIS erzielt werden. Die Mutante Int-h/218 ist bevorzugt, da sie die kofaktorunabhängige integrative Reaktion mit erhöhter Effizienz katalysieren kann; vgl. Christ, N. und Dröge, P. (1999) *J. Mol. Biol.*, 288, pp. 825.

Das erfindungsgemäße Verfahren kann in allen eukaryotischen Zellen durchgeführt werden. Die Zellen können z.B. in einer Zellkultur vorliegen und alle Arten von pflanzlichen oder tierischen Zellen umfassen. Z.B. können die Zellen Oocyten, embryonale Stammzellen, hämatopoietische Stammzellen oder jede Art von differenzierten Zellen sein. Bevorzugt ist ein Verfahren, in dem die eukaryotische Zelle eine Sägerzelle ist. Besonders bevorzugt ist ein Verfahren, in dem die Sägerzelle eine menschliche Zelle, Affen-, Maus-, Ratten-, Kaninchen-, Hamster-, Ziege-, Kuh-, Schaf- oder Schweinezelle ist.

Eine bevorzugte Ausführungsform der vorliegenden Erfindung betrifft ferner ein Verfahren, in dem gegebenenfalls eine zweite Sequenz-spezifische Rekombination von DNA durch Einwirken einer Integrase und eines Xis-Faktors durchgeführt wird. Die zweite Rekombination benötigt die

durch eine erste Rekombination von *attB* und *attP* oder deren Derivaten generierten *attL*- und *attR*-Sequenzen. Daher ist die zweite Sequenz-spezifische Rekombination beschränkt auf ein

Verfahren, das in der ersten Sequenz-spezifischen Rekombination *attB*- und *attP*-Sequenzen oder deren Derivaten verwendet. Sowohl die Wildtyp-Integrase als auch die Int-Mutanten

können ohne Zugabe weiterer Faktoren nur die sogenannte integrative Rekombination katalysieren, d.h. sie rekombinieren *attB* mit *attP* und nicht *attL* mit *attR*, wenn diese stabil im Genom der Zellen integriert sind. Die Wildtyp-Integrase benötigt dabei für die sogenannte

Excisions-Rekombination die Faktoren IHF, Xis und negatives Supercoiling. Die Int-Mutanten

Int-h und Int-h/218 benötigen für die Excisions-Rekombination nur den Faktor Xis. Somit ist es möglich, zwei Rekombinationsreaktionen kontrolliert nacheinander ablaufen zu lassen, wenn weitere Faktoren für die zweite Rekombinationsreaktion, nämlich die Excisions-Reaktion, in den

Zellen vorhanden sind. Im Zusammenspiel mit anderen, bereits verwendeten Rekombinationssystemen, können hier neue Strategien zur kontrollierten Manipulation höherer

Eukaryotengenome erarbeitet werden. Dies ist möglich, da die verschiedenen Rekombinationssysteme ausschließlich ihre eigenen Rekombinationssequenzen benutzen.

So kann z.B. das Int-System benutzt werden, um *loxP*- und/oder *FRT*-Sequenzen gezielt in einen

genomischen Lokus eines Eukaryotengenoms zu integrieren und anschließend durch

kontrollierte Expression von Cre und/oder Flp ein Gen zu aktivieren bzw. inaktivieren. Ferner kann das Int-System benutzt werden, um *loxP*-/*FRT*-Sequenzen nach Gebrauch, d.h.

Rekombination durch die entsprechende Rekombinase, aus einem Genom zu entfernen.

Bevorzugt ist ein Verfahren, in dem ferner eine weitere DNA-Sequenz, umfassend ein Xis-Faktor-Gen, in die Zellen eingeführt wird. Besonders bevorzugt ist ein Verfahren, in dem die weitere DNA-Sequenz ferner eine regulatorische DNA-Sequenz umfaßt, die eine räumliche und/oder zeitliche Expression des Xis-Faktor-Gens bewirkt.

5 So kann z.B. nach erfolgreicher integrativer, intramolekularer Rekombination (Inversion) durch Int, was zur Aktivierung/Inaktivierung eines Gens in einem bestimmten Zelltyp geführt hat, dieses Gen zu einem späteren Zeitpunkt durch die induzierbare räumliche und/oder zeitliche Expression von Xis bei gleichzeitiger Expression von Int wieder inaktiviert oder aktiviert 10 werden.

Die Erfindung betrifft ferner die Verwendung einer *attB*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:1 oder deren Derivat und einer *attP*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:2 oder deren Derivat, oder einer *attL*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:3 oder deren Derivat und einer *attR*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:4 15 oder deren Derivat, in einer Sequenz-spezifischen Rekombination von DNA in eukaryorischen Zellen. Die eukaryotische Zelle kann auch im Zellverband eines Organismus, z.B. eines Säugers, vorliegen, der keine Integrase oder Xis-Faktor in seinen Zellen enthält. Dieser Organismus kann zur Kreuzung mit anderen Organismen verwendet werden, die ihrerseits die Integrase oder den 20 Xis-Faktor in ihren Zellen enthalten, so daß Nachkommen entstehen, in deren Zellen dann die Sequenz-spezifische Rekombination durchgeführt wird. Die Erfindung betrifft somit ebenfalls die Verwendung einer Integrase oder eines Integrase-Gens und eines Xis-Faktors oder eines Xis-Faktor-Gens in einer Sequenz-spezifischen Rekombination in eukaryorischen Zellen.

Wir haben eine Sequenz aus dem menschlichen Genom bestimmt (im folgenden als *attH* 25 bezeichnet), die eine Homologie zu *attB* aufweist. *AttH* kann als Rekombinationssequenz für die Integration einer fremden DNA in das menschliche Genom verwendet werden. Dazu kann die zweite Rekombinationssequenz *attP* entsprechend modifiziert werden, damit die Integrase die Rekombinationsreaktion mit hoher Effizienz durchführen kann. Wir konnten zeigen, daß *attH* 30 mit einer von uns modifizierten Version von *attP*, die nachfolgend als *attP** bezeichnet wird und als SEQ ID NO:5 aufgelistet ist, mittels Int-h in *E. coli* rekombiniert werden kann. Experimente mit menschlichen Zellen zeigten, daß *attH* auch als Bestandteil des menschlichen Genoms mit *attP** rekombiniert wird, wenn Int-h transient von den Zellen synthetisiert wird.

Es ergibt sich daraus die Möglichkeit, eine zirkuläre Fremd-DNA, die eine *attP*-Rekombinationssequenz enthält, stabil und gezielt in den natürlich vorkommenden Lokus *attH* des menschlichen Genoms zu integrieren. Dabei ist *attH* nur ein Beispiel für eine natürliche im menschlichen Genom vorkommende Rekombinationssequenz. Im Rahmen des Human-Genom-5 Projekts können weitere Sequenzen ermittelt werden, die eine Homologie zu *attB* aufweisen. Diese können ebenfalls für die Integration einer fremden DNA in das menschliche Genom verwendet werden. Bevorzugt ist eine zirkuläre Fremd-DNA, die die Nukleinsäuresequenz der natürlich vorkommenden *attP*-Sequenz enthält. Besonders bevorzugt ist ein Derivat der natürlich 10 vorkommenden *attP*-Sequenz, das maximal sechs, bevorzugt ein bis fünf, insbesondere drei Substitutionen aufweist. Insbesondere bevorzugt ist eine zirkuläre Fremd-DNA, umfassend die *attP**-Nukleinsäuresequenz gemäß SEQ ID NO:5.

15 Dabei kann die Integrase den Zellen entweder als Polypeptid oder über einen Expressionsvektor zugeführt werden. Das Integrase-Gen kann ferner als exprimierbare Nukleinsäuresequenz auf dem DNA-Molekül vorliegen, das die modifizierte oder die natürliche *attP*-Sequenz oder die *attP**-Sequenz umfaßt.

20 Die zirkuläre Fremd-DNA, die die natürliche *attP*-Sequenz oder deren Derivat, insbesondere die *attP**-Sequenz gemäß SEQ ID NO:5 enthält, umfaßt ebenfalls das in das Genom einzuführende therapeutische Gen oder Genfragment. Therapeutische Gene können z.B. das CFTR-Gen, das ADA-Gen, das LDL-Rezeptor-Gen, β -Globin-Gen, FaktorVIII-Gen oder FaktorIX-Gen, alpha-1-Antitrypsin-Gen oder das Dystrophin-Gen sein. Die zirkuläre Fremd-DNA kann z.B. ein bereits 25 in somatischen Gentherapien verwendeter viraler Vektor sein. Der Vektor kann ebenfalls zellspezifisch sein, so daß er nur die für die Gentherapie gewünschten Zellen transfiziert, z.B. die Lungenepithelzellen, die Stammzellen des Knochenmarks, die T-Lymphozyten, die B-Lymphozyten, die Leberzellen, die Nierenzellen, die Nervenzellen, die Skelettmuskelzellen, die hämatopoietischen Stammzellen oder die Fibroblasten. Dem Fachmann ist ersichtlich, daß diese Aufzählung nur eine Auswahl der therapeutischen Gene und Zielzellen darstellt und andere Gene 30 und Zielzellen ebenfalls für eine Gentherapie verwendet werden können. Genfragmente umfassen z.B. Deletionen therapeutischer Gene, einzelne Exons, Antisense-Nukleinsäuresequenzen oder Ribozyme. Genfragmente können ferner Abschnitte eines Gens umfassen, die die Trinukleotidwiederholungen eines Gens, z.B. des Fragilen-X-Gens, enthalten.

Bei Verwendung der Wildtyp-Integrase muß IHF für die Rekombination vorhanden sein. Bevorzugt ist die Verwendung einer modifizierten Integrase, bei der die Rekombination ohne IHF erfolgen kann. Besonders bevorzugt ist die Verwendung von Int-h oder Int-h/218.

5 Die vorliegende Erfindung betrifft somit die natürlicherweise vorkommende *attP*-Sequenz oder deren Derivat. Besonders betrifft die Erfindung die *attP**-Nukleinsäuresequenz gemäß SEQ ID NO:5. Die vorliegenden Erfindung betrifft ferner einen Vektor, umfassend die natürlicherweise vorkommende *attP*-Sequenz oder deren Derivat, insbesondere die *attP**-Nukleinsäuresequenz gemäß SEQ ID NO:5, und eine weitere Nukleinsäuresequenz, die ein therapeutisches Gen oder dessen Genfragment umfaßt. Bevorzugt ist ein Vektor, bei dem das therapeutische Gen ein CFTR-, ADA-, LDL Rezeptor-, alpha oder beta Globin-, alpha 1-Antitrypsin-, Faktor VIII- oder Faktor IX-Gen oder deren Fragment umfaßt. Der Vektor kann ebenfalls regulatorische DNA-Elemente umfassen, die die Expression des therapeutischen Gens oder dessen Genfragment steuern.

15

Die vorliegende Erfindung betrifft ferner die Verwendung des Vektors als Arzneimittel in der Human- oder Veterinärmedizin. Ferner betrifft die Erfindung die Verwendung des Vektors zur Herstellung eines Arzneimittels zur somatischen Gentherapie.

20 Die erfindungsgemäßen Vektoren können z.B. durch intravenöse oder intramuskuläre Injektionen appliziert werden. Die Vektoren können ebenfalls durch Aerosole aufgenommen werden. Weitere Applikationsformen sind für den Fachmann offensichtlich.

Beispiele

25 1. Herstellung der Expressions- und Substratvektoren

1.1 Expressionsvektoren

Die eukaryotischen Expressionsvektoren für Wildtyp-Int (pKEXInt), Int-h (pKEXInt-h), Int-h/218 (pKEXInt-h/218) und pEL13 sind Derivate von pKEX-2-XR (Rittner et al. (1991)

30 Methods Mol. Cell. Biol., 2, pp. 176). Der Vektor enthält das menschliche Cytomegalovirus-Promoter/Enhancer-Element (CMV) und RNA-splicing und Polyadenylierungs-Signalsequenzen vom kleinen Simian Virus 40 (SV40) Tumor-antigen. Die Int-Gene wurden durch PCR mit den folgenden Primern kloniert: (3343) 5'

GCTCTAGACCACCATGGGAAGAAGGCGAAGTCA-3', der am 5'-Ende des Int-Gens liegt und (3289) 5'-AAGGAAAGCGGCCGCTCATTATTCGATTCAATTTGTCC-3', der am 3'-Ende liegt. Die Amplifikation erfolgte nach einem ersten Denaturierungsschritt bei 95°C (4 min.) mit 30 Zyklen von Denaturierung (95°C, 45 sec.), Primer-Bindung (55°C, 45 sec.), DNA-Synthese (72°C, 2 min.) und einem letzten Syntheseschritt für 4 min bei 72°C. Das resultierende PCR-Fragment wurde in den pKEX-2-XR Vektor mit XbaI and NotI eingesetzt. Int-h wurde vom Vektor pHN16 als Template generiert (Lange-Gustafson, B. und Nash, H. (1989) J. Biol. Chem., 259, pp. 12724). Wild-typ Int und Int-h/218 wurden mit pTrcInt bzw. pTrcInt-h/218 als Template generiert (Christ, N. und Dröge, P. (1999) J. Mol. Biol., 288, pp. 825). pEL13 enthält 10 neben dem Int-h Gen zusätzlich eine Kopie von *attP**.

*AttP** wurde ausgehend von *attP* durch PCR-Mutagenese konstruiert. Folgende Oligonukleotide wurden dafür eingesetzt:

(O3) 5'-GTTCAGCTTTGATACTAAGTTG-3',

15 (O4) 5'-CAACTTAGTATCAAAAAGCTGAAC-3',

(PC) 5'-TTGATAGCTCTCCGCTTCTGTTACAGGTCACTAATACC-3' und

(PD) 5'-ACGGTTGCTCTCCAGCCAGGGAGTGGGACAAAATTGA-3'.

Die Amplifikation erfolgte nach einem ersten Denaturierungsschritt bei 95°C (4 min) mit 30 Zyklen von Denaturierung (95°C, 45 sec.), Primer-Bindung (57°C, 1 min. 30 sec.), DNA-Synthese (72°C, 1 min. 30 sec.) und einem letzten Syntheseschritt für 4 min bei 72°C. Das PCR-Produkt wurde mit dem Restriktionsenzym Sapi inkubiert und mit dem Sapi-geschnittenen pKEXInt-h ligiert. Das Kontroll-Plasmid pKEX enthält kein Int Gen.

1.2 Substratvektoren

25 Die Substratvektoren sind Derivate von pEGFP (Clontech). Die Rekombinationskassetten stehen unter der Kontrolle des CMV-Promoters, der eine starke, konstitutive Expression garantiert. pGFPattB/*attP* wurde konstruiert, indem das GFP-Gen (green fluorescence protein) zunächst aus pEGFP mittels AgeI and BamHI ausgeschnitten wurde. Die Wildtyp *attB*-Sequenz wurde als doppelsträngiges Oligonukleotid in den AgeI-geschnittenen Vektor mittels folgender 30 Oligonukleotide eingesetzt:

(B1OB) 5'-CCGGTTGAAGCCTGCTTTTATACTAACTTGAGCGAACGC-3' und

(BOB1) 5'-AATTGCGTCGCTCAAGTTAGTATAAAAAAGCAGGCTCAA-3'.

Die Wildtyp *attP*-Sequenz wurde mittels PCR vom Vektor pAB3 (Dröge, P. und Cozzarelli, N. (1989) Proc. Natl. Acad. Sci., 86, pp. 6062) unter Verwendung folgender Primer amplifiziert:
 (p7) 5'-TCCCCCCGGGAGGGAGTGGGACAAAATTGA-3' und
 (p6) 5'-GGGGATCCTCTGTTACAGGTCACTAATAC-3'.

5 Die Amplifikation erfolgte nach einem ersten Denaturierungsschritt bei 95°C (4 min) mit 30 Zyklen von Denaturierung (95°C, 45 sec.), Primer-Bindung (54°C, 30 sec.), DNA-Synthese (72°C, 30 sec.) und einem letzten Syntheseschritt für 4 min bei 72°C. Das *attP*-enthaltende PCR-Fragment wurde mit XmaI and BamHI geschnitten und mit einem Restriktionsfragment, welches 10 das GFP-Gen enthält, ligiert. Dieses GFP-Restriktionsfragment wurde mit AgeI and EcoRI aus pEGFP hergestellt. Das Ligationsprodukt wurde in den MfeI/BamHI-geschnittenen, *attB*-enthaltenden Vektor eingesetzt. Der resultierende Substratvektor enthält das GFP-Gen in invertierter Orientierung in Bezug auf den CMV-Promoter. Dessen Funktionalität in integrativer Rekombination wurde in *E.coli* mittels Wildtyp-Int getestet.

15 pGFPattL/*attR* ist mit pGFPattB/*attP* bis auf die Rekombinationssequenzen identisch. Der Vektor wurde konstruiert, indem zunächst pGFPattB/*attP* in *E. coli* rekombiniert wurde, was 20 zur Bildung von *attL* und *attR* führt. Das dann bezüglich des CMV-Promoters korrekt orientierte GFP-Gen wurde durch eine partielle Restriktionsreaktion mit BsiEI and HindIII ausgeschnitten. Um das GFP-Gen in invertierter Orientierung in Bezug auf den CMV-Promoter einzusetzen, wurde das Gen zunächst mittels PCR unter Verwendung folgender Primer amplifiziert:
 (p2) 5'-AATCCGCGGTGGAGCTCGAGATCTGAGTCC-3' und
 (p3) 5'- AATCCCAAGCTTCCACCATGGTGAGCAAGGG-3' (Fig. 3).

25 Die Amplifikation erfolgte nach einem ersten Denaturierungsschritt bei 95°C (4 min) mit 30 Zyklen von Denaturierung (95°C, 45 sec.), Primer-Bindung (56°C, 45 sec.), DNA-Synthese (72°C, 1 min.) und einem letzten Syntheseschritt für 4 min bei 72°C. Das PCR-Fragment wurde anschließend mit HindIII and BsiEI geschnitten und in den partiell geschnittenen Vektor integriert. Dieser enthält *attL* und *attR* in invertierter Orientierung. pGFPattL/*attR* zeigt 30 demnach dieselbe globale Struktur wie pGFPattB/*attP*, mit Ausnahme der Anwesenheit von *attL/attR* anstelle von *attB/attP*.

Das humane *attB*-Homolog, *attH*, wurde von gereinigter menschlicher DNA mittels PCR unter Verwendung folgender Primer amplifiziert:

(B3) 5'-GCTCTAGATTAGCAGAAATTCTTTG-3' und
 (B2) 5'-AACTGCAGTAAAAGCATGCTCATCACCCC-3'.

5 Die Amplifikation erfolgte nach einem ersten Denaturierungsschritt bei 95°C (5 min) mit 30 Zyklen von Denaturierung (95°C, 45 sec.), Primer-Bindung (42°C, 1.45 min.), DNA-Synthese (72°C, 1.45 min.) und einem letzten Syntheseschritt für 10 min bei 72°C. Die Primer-Sequenzen zur Generierung von *attH* wurden einer EST entnommen (Accession No.: N31218; EMBL-10 Database). Die unvollständige Sequenz von *attH*, wie sie in der Datenbank vorliegt, wurde bestätigt und mittels DNA-Sequenzierung des isolierten PCR-Produkts (192 bp) vervollständigt.

10 Das Fragment wurde anschließend mit XbaI and PstI geschnitten und in den entsprechend behandelten Vektor pACYC187 (New England Biolabs) eingesetzt. *attP** wurde durch PCR-gerichtete Mutagenese wie beschrieben hergestellt (Christ, N. und Dröge, P. (1999) J. Mol. Biol., 15 288, pp.825) und in den *attH*-enthaltenden Vektor in invertierter Orientierung zu *attH* eingesetzt. Diese Konstruktion ergab den Testvektor pACH.

20 Plasmid-DNAs wurden aus *E. coli* Stamm DH5 α (Hanahan, D. (1983) J. Mol. Biol., 166, pp.557) mittels Affinitätschromatographie (Qiagen, Deutschland) isoliert. Expressions- und Substratvektoren, sowie alle PCR-generierten Konstrukte wurden mittels des fluoreszenzbasierten 373A DNA-Sequenzierungssystems (Applied Biosystems) kontrolliert. PCR-Reaktionen wurden mit dem "Master Mix Kit" (Qiagen, Deutschland) durchgeführt und die Produkte über Agarosegel-Elektrophorese (0.8% w/v) in TBE-Puffer analysiert.

25 2. Zellkultur und Konstruktion der Reporter-Zelllinien

Die transienten Expressions- und Rekombinationsanalysen wurden mit einer menschlichen Burkitt's Lymphoma Zelllinie (BL60; (Wolf, J. et al., (1990) Cancer Res., 50, pp. 3095)) durchgeführt. BL60-Zellen wurden in RPMI1640 Medium kultiviert (Life Technologies, Inc.), welches mit 10% fötalem Kälberserum angereichert wurde, und 2 mM L-Glutamin, 30 Streptomycin (0,1 mg/ml) und Penizillin (100 units/ml) enthält.

BL60-Reporterzelllinien, die entweder pGFPattB/*attP* oder pGFPattL/*attR* stabil ins Genom integriert haben, wurden wie folgt konstruiert: ca. 20 µg von jedem Vektor wurden mit ApaLI

linearisiert, durch Phenol/Chloroform-Extraktionen gereinigt, mit Ethanol präzipitiert und in ca. 2×10^7 Zellen mittels Elektroporation bei 260 V und 960 mF unter Verwendung eines "Bio-Rad Gene pulser" eingebracht. Stabile Zelllinien wurden mit G418/Genetizin (300 μ g/ml) selektioniert und anschließend durch PCR, DNA-Sequenzierung und Southern-Analyse 5 charakterisiert.

3. *In-Vivo-Rekombinationsanalysen.*

Um *in vivo* intramolekulare Rekombination durchzuführen, wurden ca. 2×10^7 Zellen der jeweiligen BL60-Reporterzelllinie mit 40 μ g von jedem zirkulären Expressionsvektor mittels 10 Elektroporation, wie in Beispiel 2 beschrieben, transfiziert. Nach 72 Stunden wurden die Zellen durch Zentrifugation geerntet und die genomische DNA der Hälfte der Zellen nach Angaben des Herstellers (Qiaamp Blood Kit; Qiagen, Deutschland) über Affinitätschromatographie isoliert. Aus der zweiten Hälfte der Zellen wurde entweder RNA isoliert (Rneasy Kit; Qiagen, Deutschland) oder ein Zelllysat für die Western-Analyse (siehe Beispiel 4) präpariert.

15 Die Rekombinationsanalysen mit pACH wurden wie bereits zuvor beschrieben (Christ, N. und Dröge, P. (1999) J. Mol. Biol., 288, pp.825) in *E. coli* durchgeführt. Hierzu wurden die Rekombinasen Int, Int-h und Int-h/218 verwendet. Die erwartete Rekombination von pACH führt zur Inversion und wurde durch Restriktionsanalyse mit HindIII und AvaI nachgewiesen.

20 Intermolekulare Rekombination zur Integration von pEL13 in den genomisch lokalisierten *attH* von BL60 Zellen wurde wie folgt durchgeführt: 2×10^7 Zellen wurden mit 20 μ g zirkulärem pEL13 via Elektroporation, wie oben beschrieben, transfiziert. Nach 48 Stunden wurden die Zellen in einer Konzentration von 1×10^6 Zellen/ml Selektionsmedium (200 μ g/ml Hygromyzin 25 B) ausplattiert und für 6-8 Wochen inkubiert. Von einem Teil der jeweiligen überlebenden Zellpopulationen wurde zu diesem Zeitpunkt genomische DNA nach Angaben des Herstellers (Qiaamp Blood Kit; Qiagen, Deutschland) präpariert.

30 Um intramolekulare, integrative und excisive Rekombination nachzuweisen, wurden 0,4 μ g genomische DNA mittels PCR amplifiziert. Hierzu wurden 20-50 pmol der folgenden Primer eingesetzt:

(p1) 5'-GGCAAACCGGTTGAAGCCTGCTTT-3';

(p2) 5'-AATCCGCGGTGGAGCTCGAGATCTGAGTC-3';

(p3) 5'-AATCCCAAGCTTCCACCATGGT GAGCAAGGG-3';
 (p4) 5'-AACCTCTACAAATGTGGTATGG-3',
 (p5) 5'-TACCATGGT GATGCGGTTTG-3';
 (p6) 5'-GGGGATCCTCTGTTACAGGTCACTAATAC;
 5 (p7) 5'-TCCCCCGGGAGGGAGTGGGACAAAATTGA-3'.

Die Amplifikation erfolgte nach einer ersten Denaturierung bei 95°C (5 min) mit 30 Zyklen von Denaturierung (95°C, 45 sec.), Primerbindung (57°C, 45 sec.), DNA-Synthese (72°C, 1.5 min.) und einem letzten Syntheseschritt für 4 min bei 72°C.

10 Intermolekulare, integrative Rekombination von pEL13 wurde wie folgt nachgewiesen. Ca. 400 ng der genomischen DNA überlebender Zellpopulationen wurden mit folgenden Oligonukleotiden als Primer für PCR inkubiert:
 (attx1) 5'-AGTAGGAATT CAGTTGATT CATAGTGACTGC-3' und
 15 (B2) 5'-AACTGCAGTAAAAAGCATGCTCATCACCCC-3'.

Die Amplifikation erfolgte nach einer ersten Denaturierung bei 95°C (4 min) mit 30 Zyklen von Denaturierung (95°C, 45 sec.), Primerbindung (52°C, 45 sec.), DNA-Synthese (72°C, 45 sec.) und einem letzten Syntheseschritt für 4 min bei 72°C.

20 Die Reverse Transkriptase-PCR (RT-PCR) wurde mit 4 µg isolierter RNA durchgeführt. Die cDNAs wurden zunächst nach Angaben des Herstellers unter Verwendung von oligo-dT-Primern synthetisiert (First Strand Synthesis Kit; Pharmacia). Ein Viertel dieser cDNAs wurde als Template für die anschließende PCR eingesetzt unter Verwendung der Primer p3 und p4. Die 25 PCR-Bedingungen waren wie für p1-p7 beschrieben. Um auf Deletion, anstelle von Inversion, zu testen, wurde isolierte genomische DNA mit den Primern p5 und p6 amplifiziert. Beta-actin-Transkripte wurden ausgehend von den cDNAs unter Verwendung der Primer
 (AS) 5'-TAAAACGCAGCTCAGTAACAGTCCG-3' und
 (S) 5'-TCCAATCCTGTGGCATCCATGAAAC-3'
 30 analysiert. Die PCR-Bedingungen waren wie für p1-p7 beschrieben.

Southern-Analysen wurden im wesentlichen nach dem Protokoll von Sambrook, J. (1989) Molecular Cloning (2 nd Edt.) Cold Spring Harbor Laboratory Press durchgeführt. Ca. 10 µg

genomischer DNA wurde mit NcoI fragmentiert, durch Agarosegel-Elektrophorese (0,8% w/v) in TBE-Puffer aufgetrennt und über Nacht auf eine Nylon-Membran transferiert. Die GFP-Sonde zum Nachweis der Rekombination wurde mittels PCR unter Verwendung der Primer p2 und p3 hergestellt. Die radioaktive Markierung wurde nach den Angaben des Herstellers (Megaprime; 5 Amersham) unter Verwendung von ^{32}P -markiertem dATP and dCTP (Amersham) durchgeführt.

4. Western Analyse

Zelllysate von transient transfizierten Zellen wurden durch Kochen (5 min.) der Zellen in Probenpuffer (New England Biolabs) hergestellt. Die Proteine wurden in einem 12,5%-igen SDS 10 Polyacrylamidgel nach Molekulargewicht aufgetrennt und über Nacht auf eine Nitrocellulose-Membran (Immobilon P, Millipore) transferiert. Die Membran wurde mit 1%-iger Blockierlösung (BM Chemiluminescence Western Blotting Kit; Boehringer Mannheim, Deutschland) behandelt und mit polyklonalen Maus-Antikörpern gegen Wildtyp-Int bei einer Verdünnung von 1:50.000 inkubiert (Antikörper von A. Landy, USA). Die Peroxidase-15 gekoppelten sekundären Antikörper wurden benutzt, um die Position der Integrase im Gel sichtbar zu machen (BM Chemiluminescence Western Blotting Kit; Boehringer Mannheim, Deutschland). *E. coli* Zellextrakte, die Wildtyp-Int enthielten, wurden als Kontrolle verwendet.

5. Ergebnisse

20 5.1 Synthese von Int-h in BL60 Zellen

Um zu testen, ob Int-h Rekombination in menschlichen Zellen katalysieren kann, war es zunächst notwendig zu demonstrieren, daß die Rekombinase von den Zellen synthetisiert werden kann. Hierfür wurde der eukaryotische Expressionsvektor, pKEXInt-h, der das Int-h Gen unter der Kontrolle des CMV-Promoters enthält, eingesetzt. Nach dem Einbringen von pKEXInt-h in 25 zwei verschiedene BL60-Reporterzelllinien, B2 and B3, konnten vollständige und korrekt modifizierte Transkripte, spezifisch für das Int-h Gen, durch RT-PCR-Analyse nachgewiesen werden. Zelllysate wurden 72 Stunden nach Elektroporation mit pKEXInt-h durch eine Western-Analyse untersucht. Der Nachweis der Rekombinase erfolgte mittels polyklonalen Antikörpern der Maus, die gegen Wildtyp-Int gerichtet sind. Als Kontrolle wurde pKEX in die Zellen 30 eingebracht.

Die Ergebnisse zeigten, daß ein Protein mit dem erwarteten Molekulargewicht in den Zellen vorhanden war, die mit pKEXInt-h in der Elektroporation behandelt wurden. Dieses Protein war

nicht nachweisbar, wenn der Kontrollvektor pKEX eingesetzt wurde.

5.2 Int-h katalysierte integrative, intramolekulare Rekombination in menschlichen Zellen

5 Die Western-Analyse zeigte, daß, ausgehend vom Vektor pKEXInt-h, das Int-h Protein von den zwei Reporterzelllinien synthetisiert wird. Diese Zellen enthalten einen Substratvektor, pGFPattB/attP, als stabil in ihr Genom integrierte Fremd-DNA. Die zwei Rekombinationssequenzen für integrative Rekombination, *attB* und *attP*, befinden sich in invertierter Orientierung zueinander und flankieren das Gen für GFP. Das GFP-Gen selbst 10 befindet sich in invertierter Orientierung zum CMV-Promoter, der stromaufwärts von *attB* liegt. Rekombination zwischen *attB* and *attP* durch Int-h führte zur Inversion des GFP-Gens und somit 15 zu dessen Expression. Es wurden insgesamt drei Reporterzelllinien (B1-B3) konstruiert. Southern-Analyse ihrer genomischen DNA zeigte, daß B1 und B3 mehrere Kopien von pGFPattB/attP als direkte Wiederholungen im Genom integriert haben. Die Zelllinie B2 enthält 20 dagegen nur eine Kopie. Die integrierten Sequenzen wurden durch PCR und anschließende Sequenzierung verifiziert.

Um die Rekombination zwischen *attB* and *attP* zu testen, wurden pKEXInt-h und pKEX separat 25 in diese Zelllinien eingebracht. 72 Stunden nach Elektroporation wurden die Zellen geerntet, RNA von einem Teil der Zellen isoliert und auf GFP-Expression mittels RT-PCR unter Verwendung des Primerpaars p3/p4 untersucht. Diese Primer amplifizierten ein 0,99kb langes DNA-Fragment nur dann, wenn das GFP-Gen infolge der Rekombination invertiert wurde. Die Ergebnisse zeigten, daß das Produkt in allen drei Zelllinien nachzuweisen war. Wenn pKEX in 30 die Zellen eingebracht wurde, konnte kein Produkt nachgewiesen werden. DNA-Sequenzanalysen der isolierten PCR-Produkte bestätigten, daß die kodierende Region des GFP-Gens transkribiert wurde und das *attR*, anstelle von *attP*, im Transkript nachzuweisen war. Als Kontrolle für den Gehalt an RNA in allen sechs Zellpräparationen sowie für erfolgreiche Erst-Strang DNA-Synthese durch die Reverse Transkriptase, wurde das endogene β -Aktin-Transkript durch PCR analysiert. Die Resultate zeigten, daß das Transkript in nahezu gleichen Mengen vorlag.

Rekombination wurde auch durch direkte PCR von genomischer DNA nachgewiesen. Die Ergebnisse zeigten, daß die erwarteten Produkte durch die Primerpaare p3/p4 (0,99 kb) und

p1/p2 (0,92 kb) nur dann nachzuweisen waren, wenn pKEXInt-h in die Zellen eingebracht wurde. Die Analyse dieser Produkte durch DNA-Sequenzierung bestätigte, daß *attR* und *attL* im Genom anwesend waren und daß das GFP-Gen durch die Rekombination invertiert wurde. Diese Experimente wurden insgesamt drei Mal wiederholt, wobei Rekombination zwischen *attB* und *attP* durch RT-PCR und/oder PCR in allen drei Zelllinien nachzuweisen war. Ein Nachweis der Deletion des GFP-Gens durch PCR mit Primerpaar p5/p6 verlief negativ. Nur das erwartete 1,3 kb Fragment, daß vom integrierten Vektor resultierte, konnte amplifiziert werden.

In einem weiteren Experiment wurde das stärkste Signal, daß Inversion zwischen *attB* und *attP* in der PCR anzeigte, wiederholt mit der Zelllinie B3 erhalten. Genomische DNA wurde daraufhin durch NcoI fragmentiert und über eine Southern-Analyse untersucht. Hierfür wurde das GFP-Gen als Sonde eingesetzt. Die Ergebnisse zeigten, daß das durch die Inversion zwischen *attB* und *attP* erwartete Restriktionsfragment genomicscher DNA in der Zelllinie B3 nachzuweisen war.

Um zu testen, ob Wildtyp-Int und die Mutante Int-h/218 ebenfalls intramolekulare, integrative Rekombination katalysieren konnten, wurden in einem weiteren Experiment die Vektoren pKEXInt-h, pKEXInt-h/218, pKEXInt und als Kontrolle pKEX durch Elektroporation, wie in Beispiel 2 beschrieben, in die Reporterzelllinie B3 eingebracht. Nach 72 Stunden wurde genomicsche DNA isoliert und über PCR mit den Primerpaaren p5/p7 und p3/p4, wie in Beispiel 3 beschrieben, auf Rekombination getestet. Die Ergebnisse zeigten, daß beide Int-Mutanten Rekombination zwischen *attB* und *attP* katalysieren konnten, Wildtyp-Int jedoch inaktiv war.

5.3 Excisive Rekombination zwischen *attL* und *attR* war nicht nachzuweisen

Da Int-h auch excisive Rekombination zwischen *attL* und *attR* in der Abwesenheit der Kofaktoren IHF und Xis katalysieren konnte, wurden drei BL60-Reporterzelllinien konstruiert, die den Vektor pGFPattL/*attR* stabil im Genom integriert haben. Diese Zelllinien enthalten das GFP Gen wiederum in invertierter Orientierung in Bezug auf den CMV-Promoter, allerdings flankiert von *attL* und *attR* anstelle von *attB* und *attP*. Die Rekombinationsanalysen wurden, wie in Beispiel 3 beschrieben, mit pKEXInt-h als Expressionsvektor für die Rekombinase durchgeführt, zeigten jedoch, daß weder Inversion noch Deletion zwischen *attL* und *attR* mittels RT-PCR oder PCR nachzuweisen war.

5.4 Identifikation und Charakterisierung einer natürlich vorkommenden, *attB*-ähnlichen Nukleotidsequenz im menschlichen Genom

Wie in Beispiel 3 gezeigt, katalysierten beide Mutanten der Int-Rekombinase integrative, intramolekulare Rekombination in menschlichen Zellen. Eine der beiden an dieser Reaktion beteiligten Rekombinationssequenzen, *attB*, ist 21 Basenpaare (bp) lang und natürlicher Bestandteil des *E. coli* Genoms. Es konnte gezeigt werden, daß Int-h einige Abweichungen in der Sequenz der sog. "core" Erkennungsregion von *attB* für eine Rekombination mit *attP* toleriert (Nash (1981) Annu. Rev. Genet., 15, pp143). Aus statistischen Überlegungen ist das Vorhandensein einer funktionellen, *attB* homologen Sequenz im menschlichen Genom daher möglich. In einer Datenbanksuche konnten wir eine noch unvollständige Sequenz als Teil eines "expressed sequenz tag" (EST) identifizieren. Diese Sequenz wurde anschließend durch PCR aus menschlicher DNA isoliert und kloniert. DNA-Sequenzanalyse vervollständigte die Sequenz und eine weitergehende Southern-Analyse genomischer DNA der BL60-Zellen zeigte, daß diese Sequenz Teil eines noch unbekannten menschlichen Gens ist, das in einer Kopie im Genom vorkommt.

Diese Sequenz, die im folgenden als *attH* bezeichnet wird, weicht von der Wildtyp *attB*-Sequenz an drei Positionen ab. Zwei der Nukleotide befinden sich in der linken (B) "core"-Int-Erkennungsregion und eines ist Teil der sog. "overlap"-Region. Da die Identität der "overlap"-Region zwischen zwei Rekombinationssequenzen eine Voraussetzung für eine effiziente Rekombination durch Int-h ist, wurde das entsprechende Nukleotid an Position 0 im "overlap" von *attP* von Thymidin in Guanin verändert, was zu *attP** führte. *attH* und *attP** wurden als invertierte Sequenzen in einen Vektor eingesetzt (pACH) und auf Rekombination in *E. coli* getestet. Die Ergebnisse zeigten, daß Int-h und Int-h/218 Inversion zwischen *attH* und *attP** in der Anwesenheit von IHF katalysierten. DNA-Sequenz-Analysen der isolierten Rekombinationsprodukte bestätigten, daß Rekombination zwischen *attH* und *attP** nach dem erwarteten Mechanismus abgelaufen war. Wildtyp-Int kann dagegen *attH/attP** auch in Anwesenheit von IHF nur sehr ineffizient rekombinieren. *attH* ist demnach eine potentielle Integrationssequenz für Int-h-katalysierte Integration fremder DNA, die eine Kopie von *attP** enthält.

5.5 Integrative, intermolekulare Rekombination zwischen *attH* und *attP** in menschlichen Zellen

Um zu testen, ob *attH* als natürlicher Bestandteil des menschlichen Genoms mit *attP** in einer intermolekularen Reaktion rekombinieren kann, wurde pEL13 konstruiert. Dieser Vektor enthielt, neben dem Int-h-Gen unter der Kontrolle des CMV-Promoters, eine Kopie von *attP** und, als Selektionsmarker, das Resistenzgen Hygromyzin. Int-h konnte nach Einbringen von pEL13 in BL60-Zellen synthetisiert werden und katalysierte die intermolekulare Rekombination zwischen *attP** als Bestandteil von pEL13 und genomischem *attH*.

pEL13 wurde durch Elektroporation, wie in Beispiel 2 beschrieben, in BL60-Zellen eingebracht und diese nach 72 Stunden unter Selektionsdruck gebracht und verdünnt. Überlebende Zellpopulationen wurden nach 6-8 Wochen durch PCR mit dem Primerpaar attx1/B2 auf Rekombinationsergebnisse untersucht. Die Ergebnisse zeigten, daß in 13 der überlebenden 31 Zellpopulationen eine Integration in *attH* nachzuweisen war. DNA-Sequenzanalysen der aus verschiedenen Ansätzen isolierten PCR-Produkte bestätigten deren Identität als Rekombinationsprodukte.

SEQUENZPROTOKOLL

5 <110> Dröge Dr., Peter

10 <120> Sequenz-spezifische DNA-Rekombination in eukaryotischen
 Zellen

15 <130> DRO-001

20 <140> xx

25 <141> 1999-08-30

30 <160> 5

35 <170> PatentIn Ver. 2.1

40 <210> 1

45 <211> 21

50 <212> DNA

55 <213> Escherichia coli

60 <400> 1

65 ctgctttttt atactaactt g

21

70 25

75 <210> 2

80 <211> 243

85 <212> DNA

90 <213> Bacteriophage lambda

95 <400> 2

100 tctgttacag gtcactaata ccatctaagt agttgattca tagtgactgc atatgttg 60

105 ttttacagta ttatgttagtc tgtttttat gcaaaatcta atttaatata ttgatattta 120

110 tatcatttta cgtttctcgta tcagttttt tatactaagt tggcattata aaaaagcatt 180

115 gcttatcaat ttgttgcaac gaacaggta ctatcagtca aaataaaatc attatgtat 240

120 ttc

243

125 40 <210> 3

130 <211> 102

135 <212> DNA

140 <213> Escherichia coli

145 45 <400> 3

ctgctttttt atactaagtt ggcattataa aaaagcattg cttatcaatt tggcaacg 60
aacaggtcac tatacgtaa aataaaatca ttatggatt tc 102

5 <210> 4
<211> 162
<212> DNA
<213> Escherichia coli

10 <400> 4
tctgttacag gtcactaata ccatctaagt agtgattca tagtgactgc atatgttg 60
tttacagta ttatgttagtc tgtttttat gcaaaatcta attaatata ttgatattta 120
tatcattttt cgttctcggt tcagctttt tatactaact tg 162

15
6 <210> 5
<211> 243
<212> DNA
<213> Künstliche Sequenz

20 <220>
<223> Beschreibung der künstlichen
Sequenz: Oligonukleotid

25 <400> 5
tctgttacag gtcactaata ccatctaagt agtgattca tagtgactgc atatgttg 60
tttacagta ttatgttagtc tgtttttat gcaaaatcta attaatata ttgatattta 120
tatcattttt cgttctcggt tcagctttt gatactaagt tggcattata aaaaagcatt 180
gcttatcaat ttgttgcaac gaacaggtca ctatcgtaa aaataaaatc attatggat 240
30 ttc 243

Patentansprüche

1. Verfahren zur Sequenz-spezifischen Rekombination von DNA in einer eukaryotischen Zelle, umfassend
 - 5 a) das Einführen in eine Zelle einer ersten DNA-Sequenz,
 - b) das Einführen in eine Zelle einer zweiten DNA-Sequenz, und
 - c) das Durchführen der Sequenz-spezifischen Rekombination durch Einwirken einer Integrase.
- 10 2. Verfahren nach Anspruch 1, wobei die erste DNA-Sequenz eine *attB*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:1 oder deren Derivat umfaßt, und die zweite DNA-Sequenz eine *attP*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:2 oder deren Derivat umfaßt.
- 15 3. Verfahren nach Anspruch 1, wobei die erste DNA-Sequenz eine *attL*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:3 oder deren Derivat umfaßt, und die zweite DNA-Sequenz eine *attR*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:4 oder deren Derivat umfaßt, wobei in Schritt c) zusätzlich ein Xis-Faktor vorhanden ist.
- 20 4. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 3, wobei zusätzlich eine dritte oder eine dritte und vierte DNA-Sequenz, umfassend ein Integrase-Gen oder ein Integrase-Gen und ein Xis-Faktor-Gen, in die Zelle eingeführt wird/werden.
- 25 5. Verfahren nach Anspruch 4, wobei die dritte oder die dritte und/oder vierte DNA-Sequenz ferner eine regulatorische DNA-Sequenz umfaßt/umfassen, die eine räumliche und/oder zeitliche Expression des Integrase-Gens und/oder des Xis-Faktor-Gens bewirkt/bewirken.
- 30 6. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 5, wobei die Integrase eine modifizierte Integrase ist.
7. Verfahren nach Anspruch 6, wobei die modifizierte Integrase Int-h oder Int-h/218 ist.
8. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 7, wobei in Schritt c) zusätzlich ein "Integration Host Factor" (IHF) beteiligt ist.

9. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 8, wobei die erste und/oder zweite DNA-Sequenz ferner DNA-Sequenzen umfaßt/umfassen, die eine Integration der ersten und/oder zweiten DNA-Sequenz in das Genom der eukaryotischen Zellen mittels homologer

5 Rekombination bewirkt/bewirken.

10. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 9, wobei die erste und/oder zweite DNA-Sequenz ferner eine Nukleinsäuresequenz umfaßt/umfassen, die ein Polypeptid von Interesse codiert.

10

11. Verfahren nach Anspruch 10, wobei das Polypeptid von Interesse ein Strukturprotein, ein endogenes oder exogenes Enzym, ein regulatorisches Protein oder ein Markerprotein ist.

12. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 11, wobei die erste und zweite DNA-Sequenz 15 auf demselben DNA-Molekül in die eukaryotische Zelle eingeführt werden.

13. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 bis 12, wobei die eukaryotische Zelle eine Säuerzelle ist.

20 14. Verfahren nach Anspruch 13, wobei die Säuerzelle eine menschliche Zelle, eine Affen-, Maus-, Ratten-, Kaninchen-, Hamster-, Ziege-, Kuh-, Schaf- oder Schweinezelle ist.

15. Verfahren nach einem der Ansprüche 1 und 2 und 4 bis 14, ferner umfassend
25 d) das Durchführen einer zweiten Sequenz-spezifischen Rekombination von DNA, nach einer ersten Sequenz-spezifischen Rekombination nach den Schritten a) bis c) ohne Xis-Faktor, durch Einwirken einer Integrase und eines Xis-Faktors.

16. Verfahren nach Anspruch 15, wobei ferner eine weitere DNA-Sequenz, umfassend ein Xis-Faktor-Gen, in die Zellen eingeführt wird.

30

17. Verfahren nach Anspruch 16, wobei die weitere DNA-Sequenz ferner eine regulatorische DNA-Sequenz umfaßt, die eine räumliche und/oder zeitliche Expression des Xis-Faktor-Gens bewirkt.

18. Verwendung einer *attB*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:1 oder deren Derivat und einer *attP*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:2 oder deren Derivat, oder einer *attL*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:3 oder deren Derivat und einer *attR*-Sequenz gemäß SEQ ID NO:4 oder deren Derivat, in einer Sequenz-spezifischen Rekombination von DNA in eukaryorischen Zellen.
5
19. Nukleinsäuresequenz gemäß SEQ ID NO:5 oder deren Derivat.
20. Vektor, umfassend eine Nukleinsäuresequenz gemäß SEQ ID NO:5 oder deren Derivat und eine weitere Nukleinsäuresequenz, die ein therapeutisches Gen oder dessen DNA-Fragment codiert.
10
21. Vektor nach Anspruch 20, wobei das therapeutische Gen das CFTR-Gen, ADA-Gen, LDL-Rezeptor-Gen, β -Globin-Gen, FaktorVIII-Gen oder FaktorIX-Gen, alpha-1-Antitrypsin-Gen oder das Dystrophin-Gen oder ein Genfragment eines dieser Gene ist.
15
22. Vektor nach Anspruch 20 oder 21, wobei die weitere Nukleinsäuresequenz ferner Expressions- und/oder Transkriptionselemente umfaßt.
- 20 23. Vektors nach einem der Ansprüche 20 bis 22 zur Verwendung als Arzneimittel in der Human- oder Veterinärmedizin.
24. Verwendung des Vektors nach einem der Ansprüche 20 bis 22 zur Herstellung eines Arzneimittels zur somatischen Gentherapie.
25

Zusammenfassung

Die vorliegende Erfindung betrifft ein Verfahren zur Sequenz-spezifischen Rekombination von DNA in eukaryotischen Zellen, umfassend das Einführen in eine Zelle einer ersten DNA-
5 Sequenz, das Einführen in eine Zelle einer zweiten DNA-Sequenz, und das Durchführen der Sequenz-spezifischen Rekombination durch Einwirken einer Integrase. Eine bevorzugte Ausführungsform betrifft ein Verfahren, ferner umfassend das Durchführen einer zweiten Sequenz-spezifischen Rekombination von DNA durch Einwirken einer Integrase und eines Xis-
10 Faktors. Die vorliegende Erfindung betrifft weiterhin Vektoren und ihre Verwendung als Arzneimittel.

Fig. 1

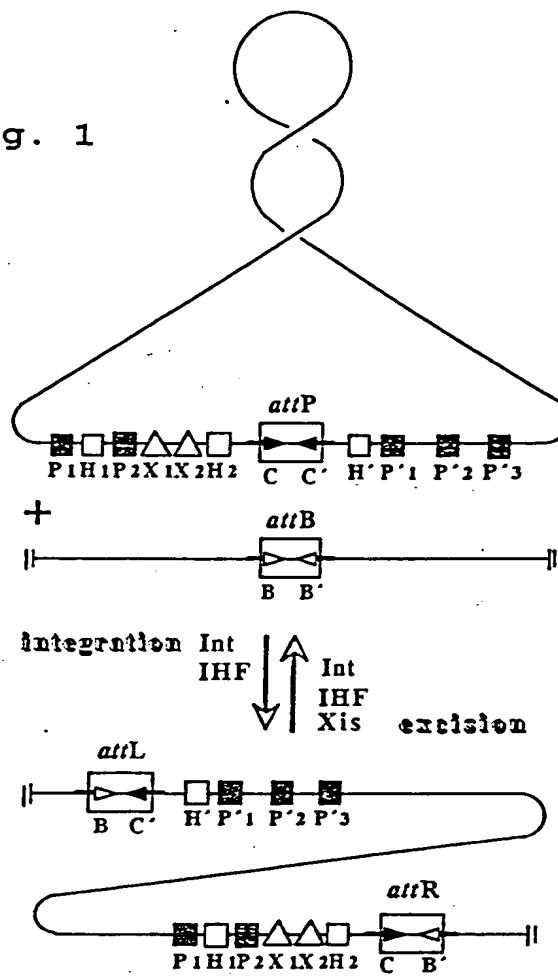
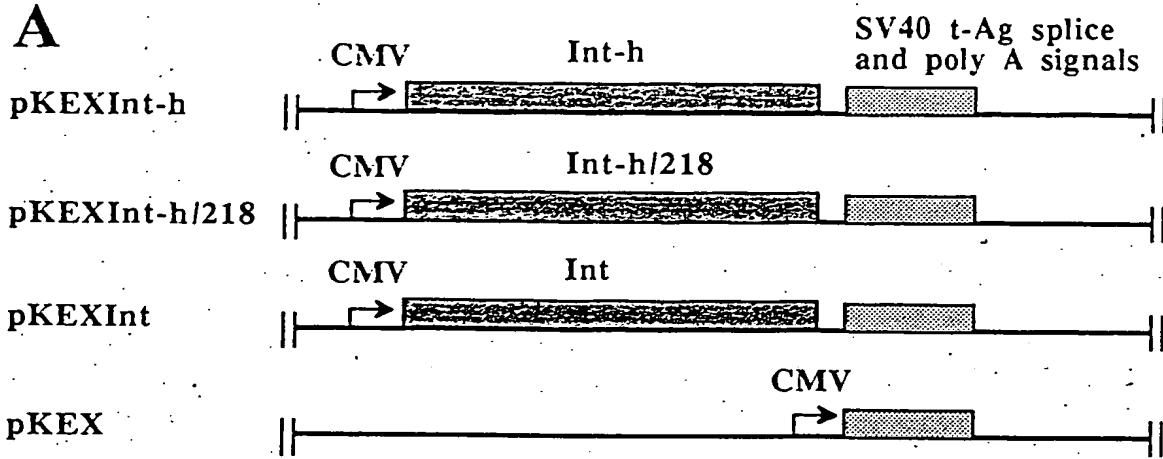


Fig. 2

A



B

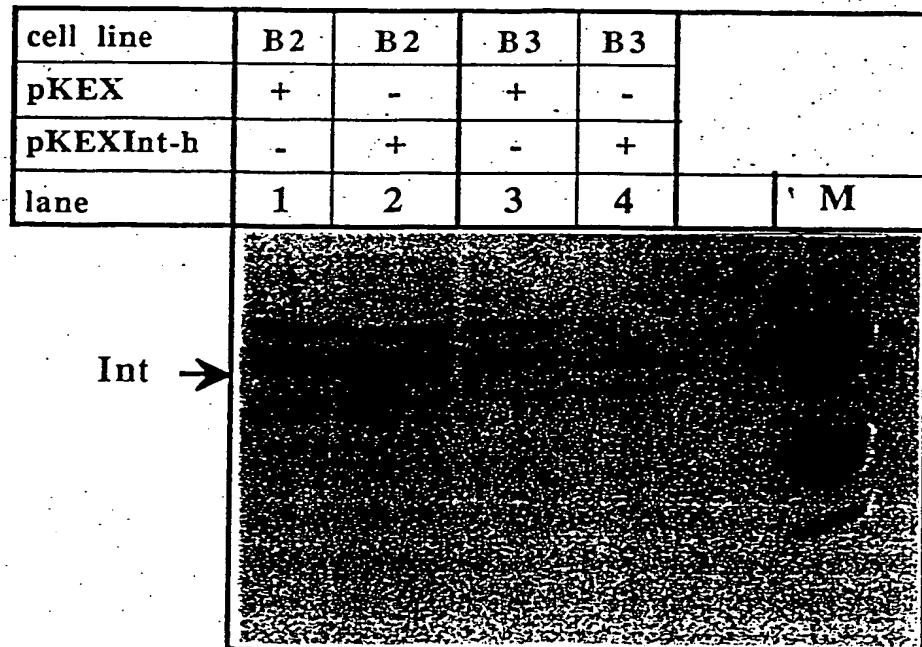
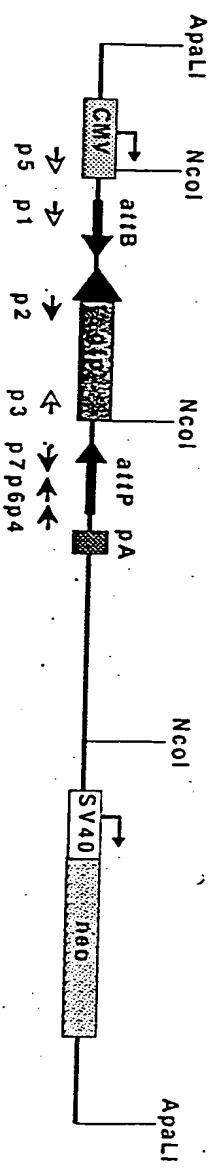
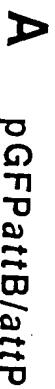
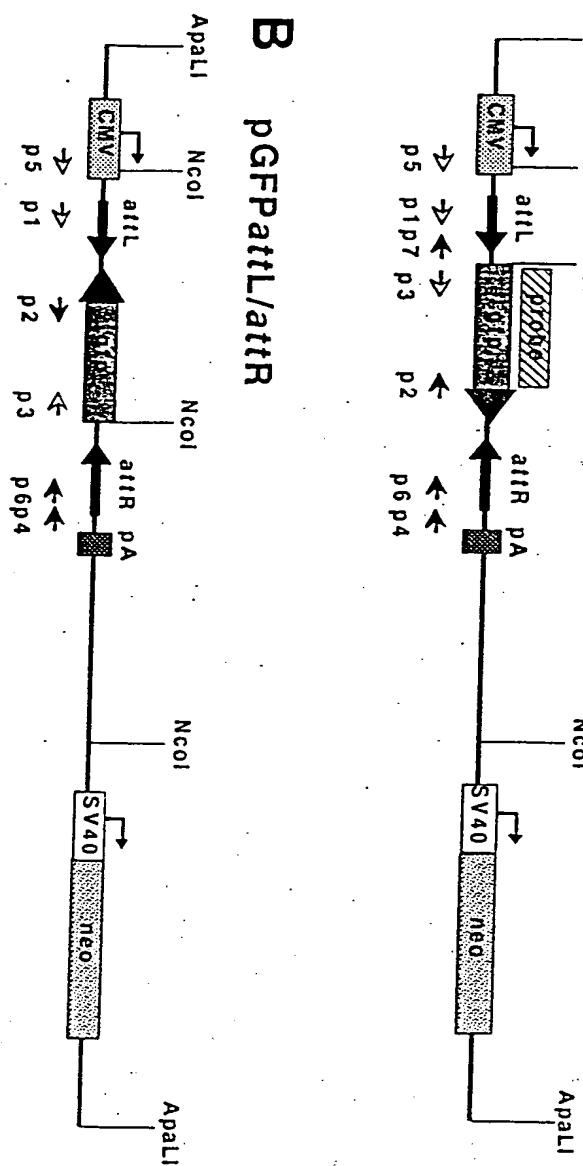


Fig. 3



B pGFPattL/attR



excisive recombination

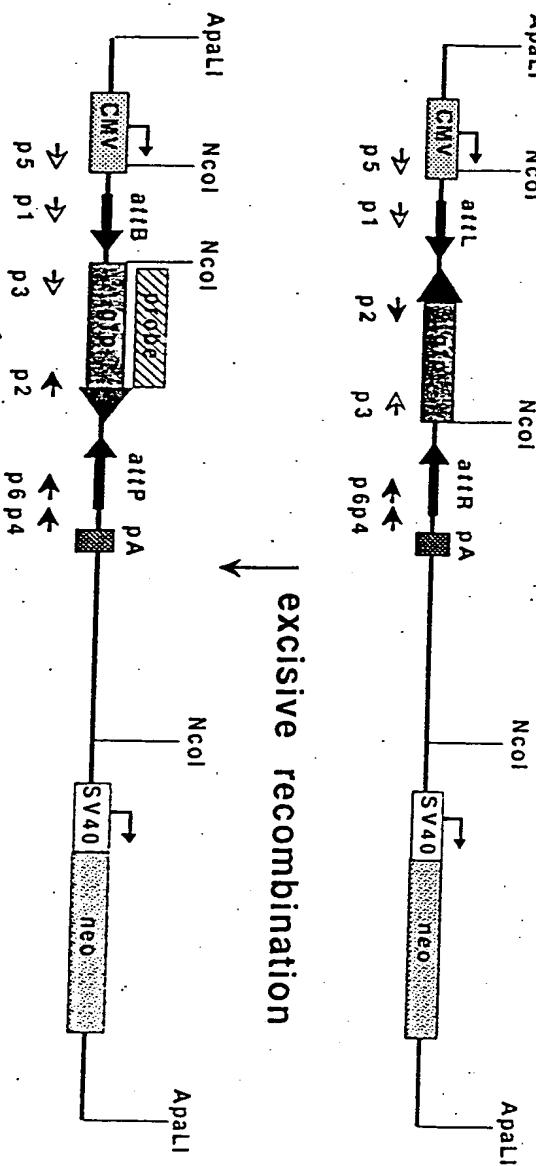


Fig. 4

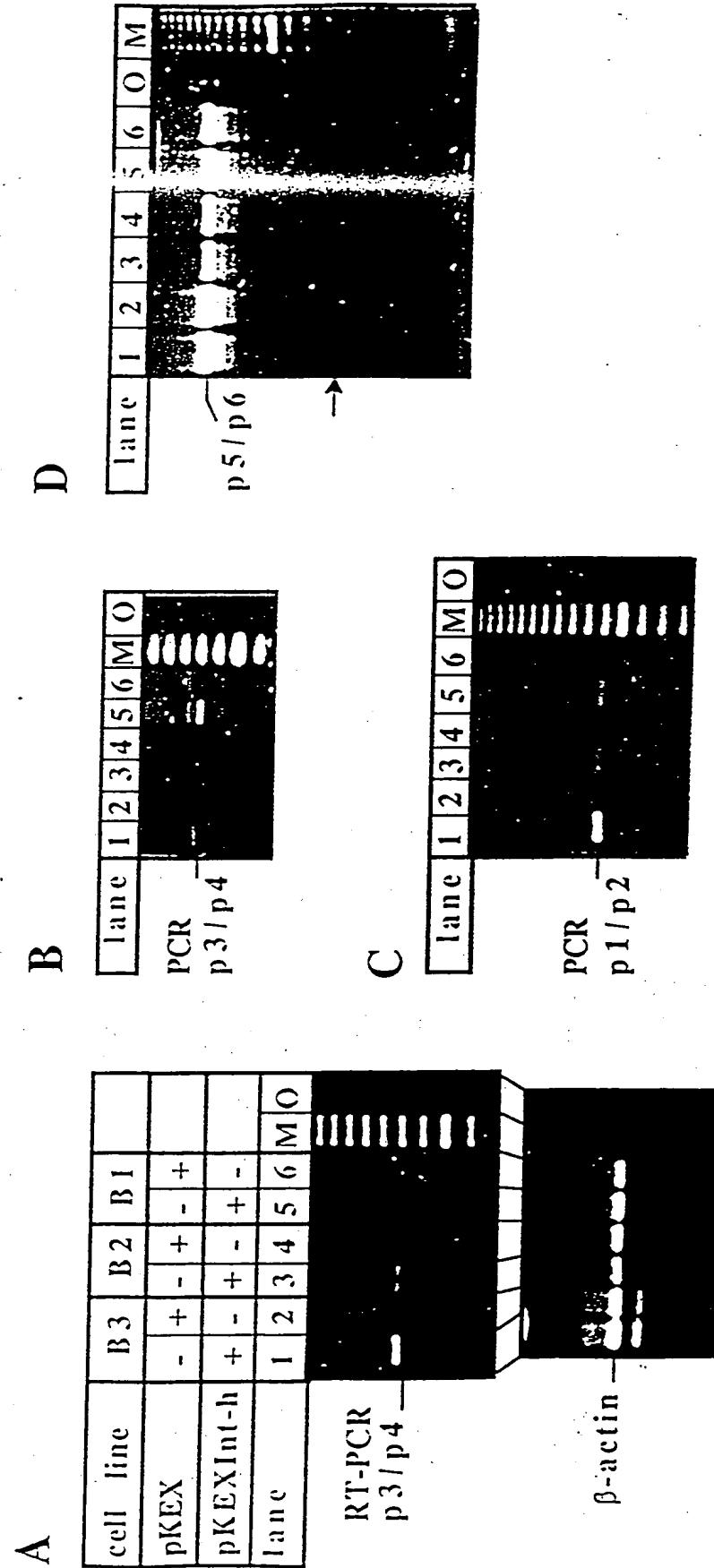
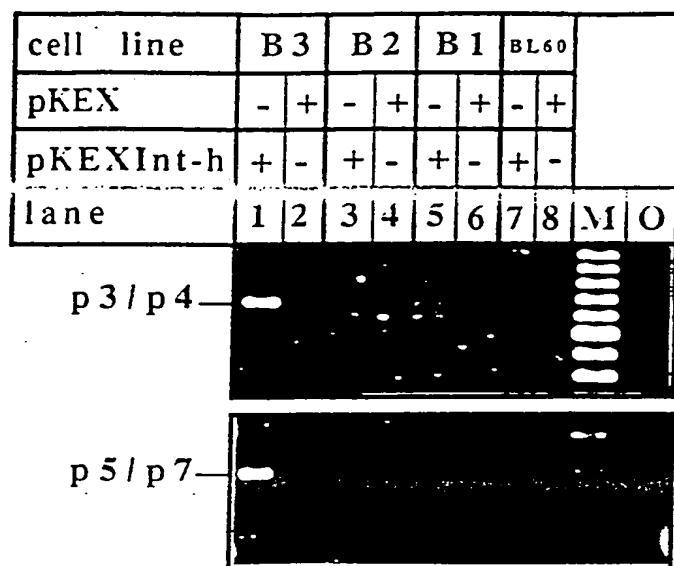


Fig. 5

A



B

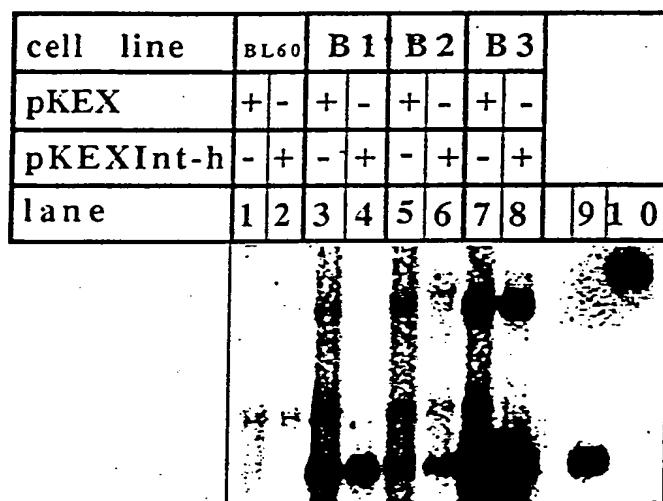


Fig. 6

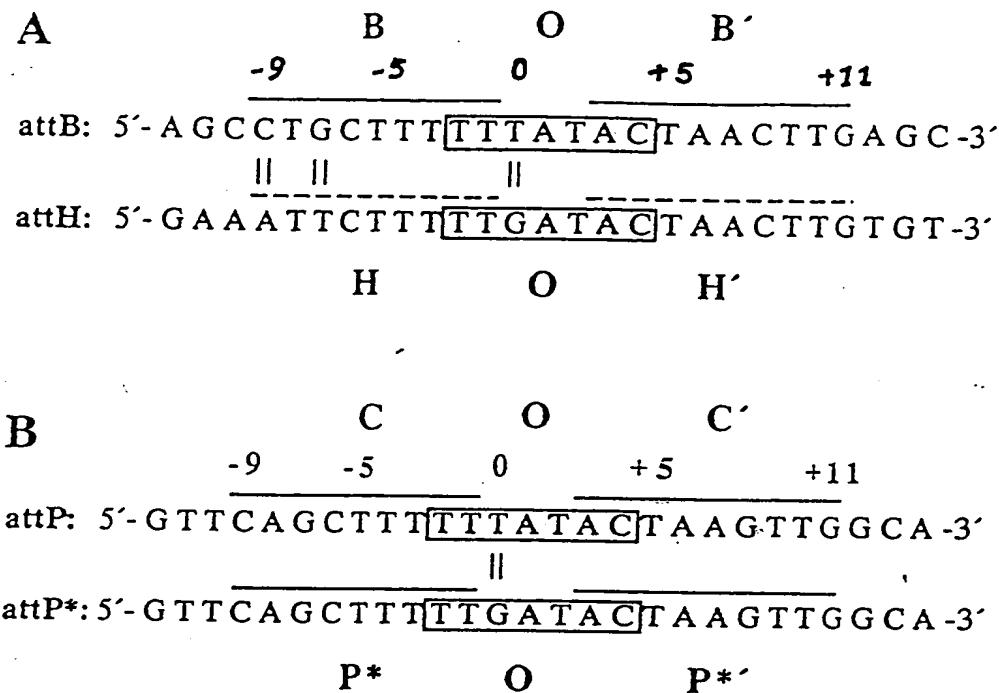


Fig. 7

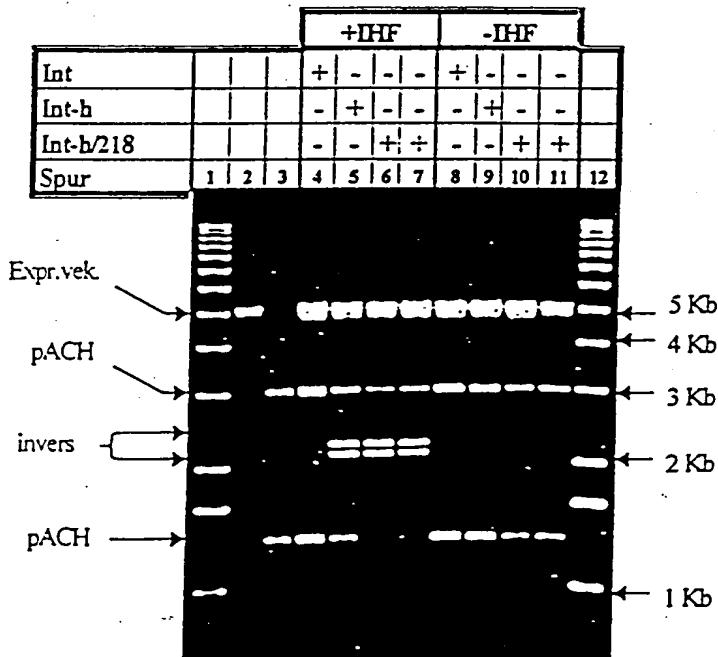


Fig. 8

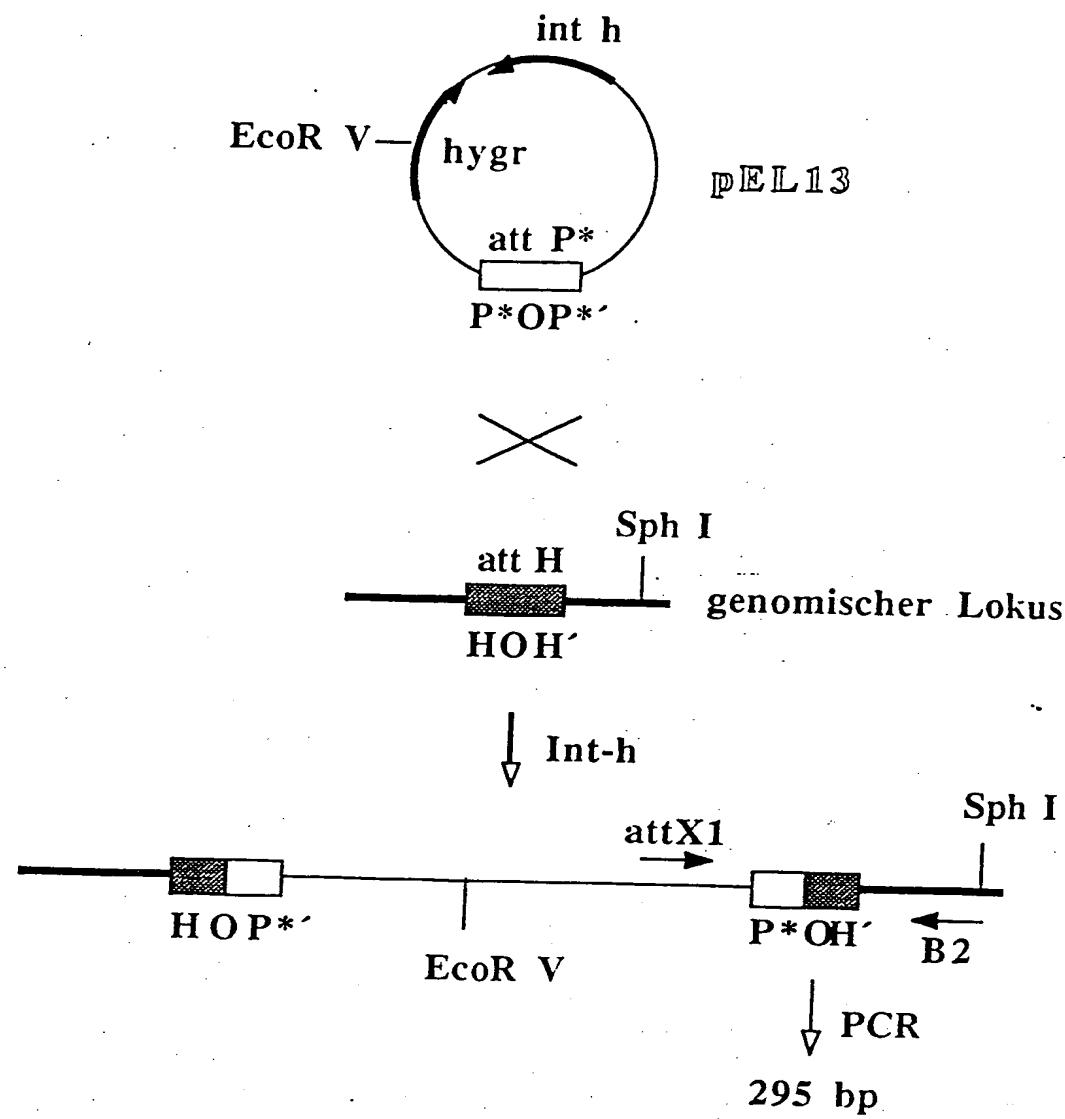
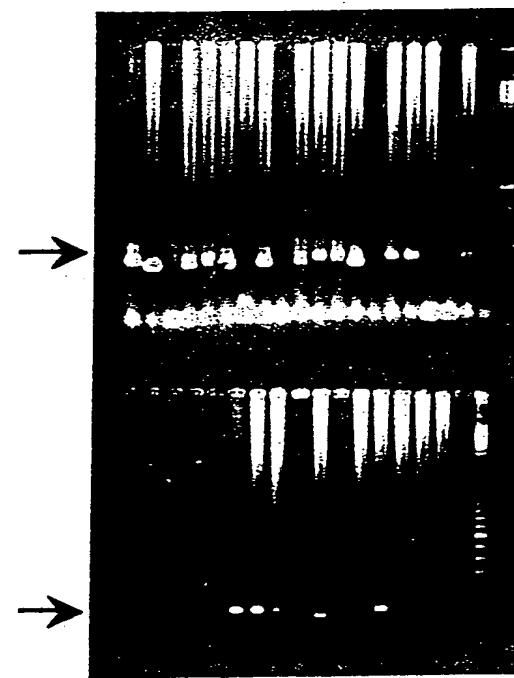


Fig. 9



**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning
Operations and is not part of the Official Record**

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- BLACK BORDERS**
- IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES**
- FADED TEXT OR DRAWING**
- BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING**
- SKEWED/SLANTED IMAGES**
- COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS**
- GRAY SCALE DOCUMENTS**
- LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT**
- REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY**
- OTHER:** _____

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.